The Library of the
Bristol Medico-Chirurgical Society.

PRESENTED BY

The British Medical

Association

June 19th 1900.

Store 571292

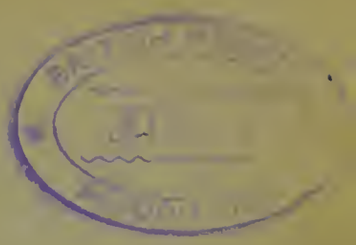
LEHRBUCH

DER

HISTOLOGIE DES MENSCHEN

EINSCHLIESSLICH DER

MIKROSKOPISCHEN TECHNIK.



LEHRBUCH

DER

HISTOLOGIE DES MENSCHEN

EINSCHLIESSLICH DER

MIKROSKOPISCHEN TECHNIK

VON

A. A. BÖHM
PROSEKTOR

UND

M. VON DAVIDOFF
VORMALS ASSISTENT

AM ANATOMISCHEN INSTITUT ZU MÜNCHEN.

MIT 246 ABBILDUNGEN.

WIESBADEN
VERLAG VON J. F. BERGMANN
1895.

Das Recht der Uebersetzung bleibt vorbehalten.

UNIVERSITY
OF BRISTOL
MEDICINE

Druck der Königl. Universitätsdruckerei von H. Stürtz in Würzburg.

LIBRARY OF THE
PRESENTED BY
ERNEST HART Esq
BRITISH MEDICAL ASSOCIATION

IHREM LEHRER

HERRN

PROFESSOR C. VON KUPFFER

DIE DANKBAREN AUTOREN.

LIBRARY OF THE
PRESENTED BY
ERNEST HART
BRITISH MEDICAL ASSOCIATION

Vorwort.

Beim Verfassen des vorliegenden Lehrbuches hatten wir die Absicht, die Vorlesungen und Kurse der Histologie, wie sie in München den Studirenden geboten werden, inhaltlich wiederzugeben und zwar sowohl nach der theoretischen wie technischen Seite.

Bei dieser Arbeit sind wir von Herrn Professor von Kupffer fortlaufend in sachlicher wie formeller Hinsicht unterstützt worden und sagen demselben dafür auch an dieser Stelle unseren Dank.

Die Abbildungen sind grösstentheils nach Präparaten der Sammlung des hiesigen histologischen Laboratoriums entworfen worden. Für andere Präparate, die wir dazu benutzen durften, sind wir den Herren Privatdozenten Dr. J. A. Amann, Dr. H. F. Müller, Professor Dr. N. Rüdinger sowie Dr. A. Scheibe zu Dank verpflichtet.

Wir haben es für richtig gehalten, bestehende Kontroversen nicht zu verschleiern und dem Anfänger nichts als sicheres Wissen zu bieten, was noch künftiger Entscheidung harrt.

Herrn Dr. L. Neumayer danken wir für die liebenswürdige Anfertigung der beiden Register.

Der Herr Verleger hat uns durchweg das grösste Entgegenkommen gezeigt. Ihm sei daher für seine Generosität unser letzter, aber nicht geringster Dank ausgesprochen.

München, Oktober 1894.

A. A. Böhm. M. v. Davidoff.

Inhaltsverzeichniss.

Seite

Einführung in die mikroskopische Technik.

I. Das Mikroskop 1

II. Das mikroskopische Präparat 5

A. Fixirungsmethoden 7

B. Durchtränkung und Einbettung 10

1. Das Paraffin 10

2. Das Celloidin 13

3. Das Celloidin-Paraffin 14

C. Das Mikrotom und das Schneiden 15

D. Die weitere Behandlung des Schnittes 20

1. Paraffinbefreiung und Aufkleben 20

2. Die Färbung 22

a) Schnittfärbungen 22

b) Stückfärbungen 27

E. Anfertigung von Dauerpräparaten 29

F. Anleitung zum Injektionsverfahren 32

Allgemeiner Theil.

I. Die Zelle 35

A. Der Zellkörper 35

B. Der Kern 38

C. Kern- und Zelltheilung 40

1. Die Mitose 41

Seite

a) Verhalten des Chromatins 41
b) Verhalten des Achromatins 41
c) Verhalten des Zellleibes 43
d) Phasen der mitotischen Kerntheilung 43
e) Die heterotypische Form der Kerntheilung 45

2. Die Amitose 46

D. Befruchtungsvorgang 46

E. Chromatolyse 50

Technisches über die Zelle 50

II. Die Gewebe 56

A. Epithelien 58

1. Einschichtige Epithelien 59

a) Das Plattenepithel 59
b) Kubisches Epithel 60
c) Cylinderepithel 60
d) Mehrzeiliges Epithel 60

2. Mehrschichtige Epithelien 61

a) Mehrschichtiges Plattenepithel 61
b) Mehrschichtiges Cylinderepithel 62

3. Drüsenepithel 62

a) Die Drüsenzelle 62
b) Allgemeines über den Bau und die Eintheilung der Drüsen . 64
c) Bemerkungen über den Sektionsvorgang 66

Technisches über Epithelgewebe 66

B. Die Bindesubstanzen 68

1. Retikuläres Bindegewebe 71
2. Gallertgewebe 72
3. Faseriges Bindegewebe 72
4. Elastisches Gewebe 73
5. Fettgewebe 74
6. Knorpel 75
7. Knochen 78

a) Bau des ausgebildeten Knochens 78
b) Knochenentwickelung 83

Technisches über Bindesubstanzen 88

C. Das Muskelgewebe 96

1. Glatte Muskelzellen 96
2. Quergestreifte Muskelfasern 97

Seite

a) Bau derselben 97
b) Neubildung und Untergang der Fasern 101
c) Herzmuskelzellen 102

Technisches über Muskelgewebe 103

D. Das Nervengewebe 105

1. Die Nervenzelle 105
2. Die Nervenfaser 109
3. Die Telodendrien der Nervenfasern an den Muskeln . . . 114

Technisches über das Nervengewebe 116

Spezieller Theil.

I. Blut und blutbildende Organe 121

A. Blut und Lymphe 121

1. Allgemeines über Blutbildung 121
2. Rothe Blutkörperchen 122
3. Weisse Blutkörperchen und Lymphocyten 126
4. Blutplättchen und Blutplasma 128
5. Verhalten der Blutzellen im strömenden Blute 129

B. Lymphoides Gewebe. Lymphknoten und Lymphdrüsen . 130
C. Die Milz 133
D. Das Knochenmark 137
E. Die Thymus 140

Technisches über Blut und blutbildende Organe . . . 141

II. Verdauungsorgane 150

A. Die Mundhöhle 151

1. Zähne 153

a) Bau des fertigen Zahnes 153
b) Entwickelung der Zähne 156

2. Die Zunge 160

a) Die Schleimhaut und ihre Papillen 160
b) Die Geschmacksknospen oder Schmeckbecher 162
c) Die Zungenbälge und Tonsillen 164

3. Drüsen der Mundhöhle 165

a) Grosse Drüsen 166

α) Glandula parotis (seröse Drüse) 166

Seite

β) Glandula sublingualis (Schleimdrüse) 166
γ) Glandula submaxillaris (gemischte Drüse) 169
b) Kleine Drüsen 169

B. Pharynx und Oesophagus 170

C. Magen und Darm 172

1. Bau der Schleimhaut im Allgemeinen 172
2. Magen 175
3. Dünndarm 181
4. Dickdarm, Mastdarm und Anus 189
5. Bemerkungen über die Sekretion und Fettresorption im Darme 191

D. Leber 192

E. Das Pankreas 200

Technisches zur Behandlung der Verdauungsorgane . . 203

III. Respirationsorgane 210

A. Kehlkopf 210

B. Trachea 211

C. Bronchen und Bronchiolen 212

D. Respiratorische Bronchiolen, Alveolargänge, Trichter 214

E. Glandula Thyreoidea 216

Technisches über Respirationsorgane 217

IV. Harn- und Geschlechtsorgane 218

A. Harnorgane 218

1. Die Niere 218
2. Ausfuhrwege der Niere 229

B. Die Nebenniere 231

Technisches über die Harnorgane und die Nebenniere . 232

C. Weibliche Geschlechtsorgane 234

1. Das Ei 234
2. Ovarium 234
3. Tuba, Uterus, Vagina 242

D. Männliche Geschlechtsorgane 247

1. Das Spermatozoon (Spermatosom) 247
2. Der Hode 248
3. Ausfuhrwege des Hodens 252
4. Spermatogenese 254

Technisches über die Geschlechtsorgane 259

Seite

V. Gefässsystem 261

A. Blutgefässsystem 261

1. Das Herz 261
2. Arterien 263
3. Venen 265
4. Die Kapillaren 266
5. Anastomosen, Wundernetze, Sinuse 267

B. Lymphgefässsystem 268

1. Lymphgefässstämme 268
2. Lymphkapillaren, Lymphräume und seröse Höhlen . . . 268

C. Glandula carotica 270

Technisches über die Gefässe 271

VI. Das Centralnervensystem 272

A. Das Rückenmark 272

B. Die Kleinhirnrinde 277

C. Die Grosshirnrinde 281

D. Lobus olfactorius 284

E. Die Ganglien 286

F. Schematische Uebersicht über die Beziehungen der Neuren zu einander im Centralnervensystem 287

G. Die Neuroglia 289

H. Die Hüllen des Centralnervensystems 291

I. Blutgefässe des Centralnervensystems 293

Technisches über das Centralnervensystem 294

VII. Die äussere Haut und ihre Derivate 301

A. Die Haut im Allgemeinen 301

1. Gefässe der Haut 307
2. Nerven der Haut 308

B. Haare 311

C. Nägel 316

D. Drüsen der Haut 318

1. Schweissdrüsen 318
2. Talgdrüsen 319
3. Die Milchdrüse 320

Technik zur Behandlung der Haut 322

Seite

VIII. Das Auge 326

A. Allgemeines über das Auge 326

B. Anlage des Auges 327

C. Tunica fibrosa 328

1. Die Sklera 328

2. Die Hornhaut 329

D. Tunica vasculosa 332

1. Die Chorioidea 332

2. Die Iris 335

E. Die Tunica interna Bulbi 336

1. Die Membrana pigmenti 336

2. Die Retina im Allgemeinen 336

3. Region der Papilla nervi optici 339

4. Region der Macula lutea 340

5. Ora serrata, Pars ciliaris retinae und Pars iridica membranae pigmenti 341

6. Die Müller'schen Fasern der Retina 341

7. Zusammenhang der Elemente in der Retina 342

8. N. opticus 345

9. Gefässe des N. opticus und der Retina 345

F. Der Glaskörper 347

G. Fötale Gefässe des Auges 348

H. Die Linse 348

I. Schutzorgane des Auges 349

1. Die Lider und die Konjunktiva 349

2. Thränenorgane 352

Technisches über das Auge 352

IX. Das Gehörorgan 355

A. Das äussere Ohr 355

B. Das mittlere Ohr 356

C. Das innere Ohr 357

1. Utriculus und Sacculus 358

2. Die Bogengänge 359

3. Die Schnecke 360

a) Das Corti'sche Organ 364

b) Nerven und Gefässe der Schnecke 369

Seite

4. Einiges über die Entwickelung des Labyrinthes 371

Technisches über die Behandlung des Gehörorgans . . 371

X. Die Nase 373

Technisches über die Behandlung der Nase 374

XI. Allgemeine Betrachtungen über die Sinnesorgane 375

Litteratur-Verzeichniss 377

Autoren-Register 393

Sach-Register 395

Einführung in die mikroskopische Technik.

I. Das Mikroskop.

1. Zur Untersuchung histologischer Objekte bedient man sich des Mikroskops, das mit Hilfe seiner optischen Apparate die Objekte vergrössert. Hierbei genügen „einfache“ Mikroskope, die man auch Loupen nennt, nicht; man muss seine Zuflucht zu einem „zusammengesetzten“ Mikroskope nehmen, das eine Kombination von mehreren Linsensystemen enthält. Je nach Bedarf kann man diese Systeme wechseln und dadurch die durch das Mikroskop gelieferten Vergrösserungen des Bildes ändern. Der übrige Theil des Instrumentes besteht aus einem fest zusammengefügten Apparate, den man im Grossen und Ganzen als Stativ bezeichnet: Unten ruht das letztere auf einem Fuss, der fest auf dem Mikroskopirtisch stehen muss; an dem Fusse ist die Säule und an der letzteren die übrigen Theile des Mikroskopes befestigt, die von unten nach oben gezählt, 1. aus einem beweglichen Spiegel, 2. aus einem Objekttisch und 3. aus dem Tubus bestehen. Die eine Seite der Spiegelplatte ist meist konkav und dient dazu, die Lichtstrahlen gegen eine sich im Objekttische befindliche Oeffnung zu konzentriren; ein an der anderen Seite der Spiegelplatte angebrachter Planspiegel wird seltener verwendet. Will man Objekte bei auffallendem Licht beobachten, so stellt man den Spiegel derart, dass die reflektirten Strahlen nicht in die Oeffnung des Objekttisches fallen, oder versperrt diese Oeffnung durch eine „Blende“ (s. unten).

2. Auf dem Objekttische, über der erwähnten Oeffnung, befindet sich das zu betrachtende Objekt. Ist dasselbe viel kleiner wie die Oeffnung, so kann man die letztere durch Blendvorrichtungen verkleinern. Bei den neueren Instrumenten sind diese Blenden entweder durchlöcherte Scheiben, welche man in die Oeffnung des Objekttisches einfach einsetzt, oder es ist eine grössere mit mehreren Löchern von verschiedenen Kalibern versehene Scheibe, welche an der Unterfläche des Objekttisches derart befestigt ist,

dass durch eine Drehung derselben ihre Oeffnungen in die Mitte der Objekttischöffnung nacheinander gebracht und beliebig gewechselt werden können.

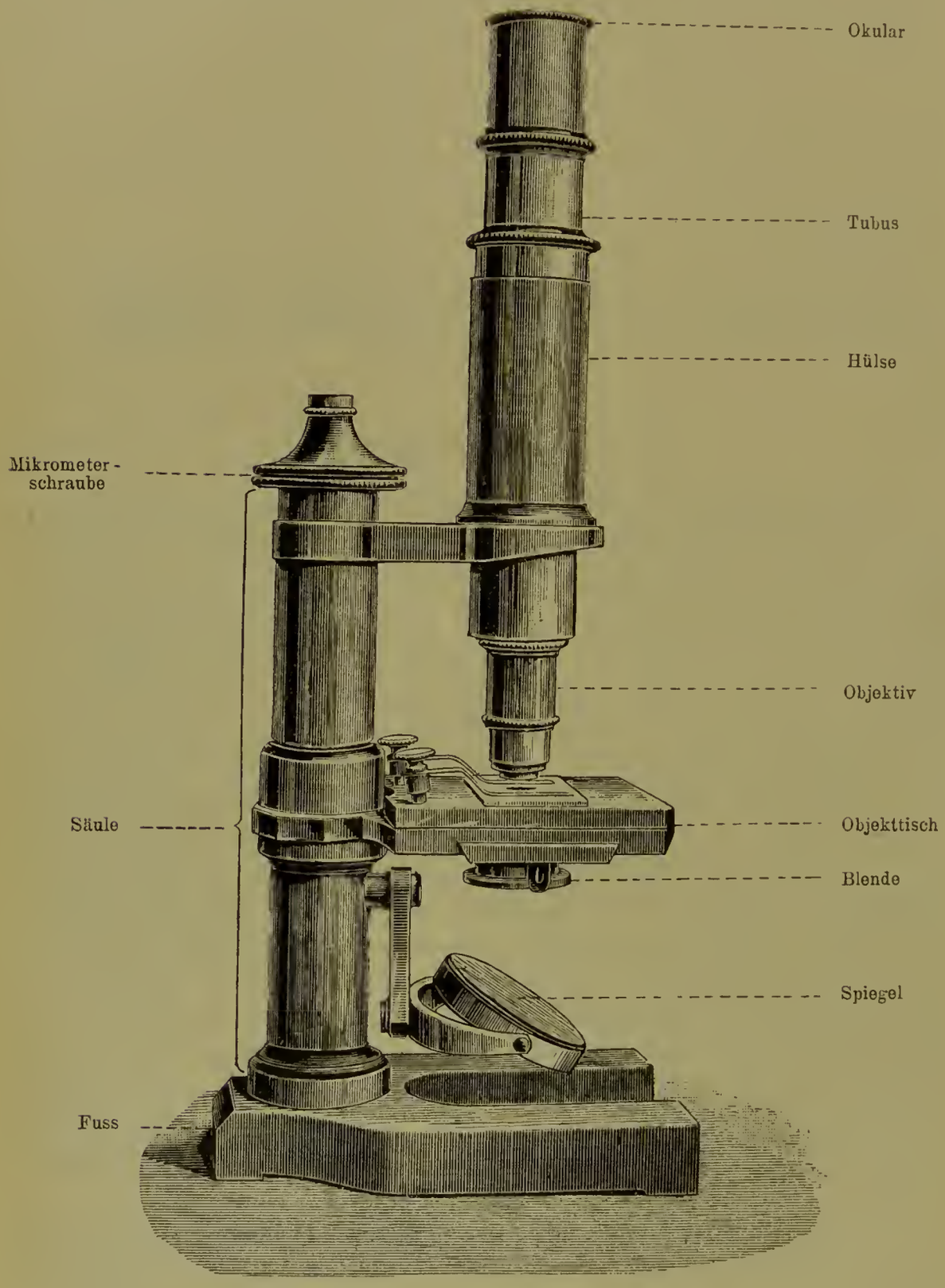


Fig. 1.

Mikroskop von E. Leitz in Wetzlar. Stativ III.

Eine Blende anderer Konstruktion ist die sogenannte Irisblende. Sie bietet keine genauen Kreise, ist aber insofern sehr bequem, als ihre Oeffnung

durch über einander greifende gekrümmte Blechplatten, vermittelst eines Handgriffes leicht weiter oder enger gemacht werden kann.

3. Der Tubus befindet sieh in einer Hülse, welche an der Säule des Mikroskops befestigt ist. In der Hülse muss der Tubus bei einfaeheren Mikroskopen mit der Hand gesenkt, gehoben und gedreht werden; bei den komplizirteren Instrumenten wird seine Hebung und Senkung dureh Zahn und Trieb bewerkstelligt. Vermittelst einer Mikrometersehraube, die am oberen oder am unteren Ende der Säule angebraeht ist, kann der den Tubus tragende Hebel etwas gesenkt und gehoben werden. Der Tubus selbst besitzt eine obere und untere Oeffnung, welche zum Ansehrauben oder zum Einlegen der optisehen Apparate dienen.

4. In die obere Oeffnung wird das Okular eingefügt, eine Röhre deren Enden mit Linsen versehen sind: die obere, dem Auge zugekehrte, nennt man die Okularlinse, die untere die Kollektivlinse. Die untere Oeffnung des Tubus dient zum Ansehrauben des Objektivsystems und dieses ist eine Kombination von mehreren Linsen, von welchen die dem Objekt zugekehrte kleinste Linse als Frontlinse benannt wird.

5. Jedes grössere Instrument besitzt mehrere Okulare und mehrere Objektivsysteme, welehe beide versehiedene Vergrösserungen liefern und je naeh Bedarf versehieden kombinirt werden können. Für die meisten Objekte reieht eine Vergrösserung bis zu 500 Mal aus. Um diese Vergrösserung zu erreiehen und dabei ein helles und deutliches Bild zu erhalten, genügen gewöhnliehe Linsen nicht: je stärker das Bild vergrössert wird, um so dunkler erscheint dasselbe. Um diesem Uebelstande abzuhelfen, hat man Beleuehtungsapparate konstruirt, welehe die Liehtstärke dureh Konzentration der Strahlen bedeutend vermehren und für feine Untersuehung unentbehrlieh sind.

6. Aber selbst bei Zuhilfenahme dieses Apparates reiehen die „Trockensysteme“ nieht aus; bei ihnen muss der Lichtstrahl versehiedene Medien von versehiedenem Breehungsvermögen passiren: die Strahlen gehen vom Objekte dureh das Deekgläsehen, dann dureh die zwisehen dem letzteren und dem Objektivsystem befindliehe Luft; hierbei werden sie in verschiedener Weise abgelenkt, — Fehler, welehe dadureh ausgegliehen werden könnten, dass man den Liehtstrahl nur dureh ein einziges Medium gehen liesse. Diesem Uebelstande konnte zum Theil dadureh abgeholfen werden, dass man zwischen Frontlinse des Objektsystems und dem Deekglase einen Tropfen Flüssigkeit setzte, welche annähernd dasselbe optische Verhalten wie das Glas hatte. Die Linse wurde dann in diese Flüssigkeit eingetaueht. Da diese Erfindung sich bewährte, so ist in den letzten Jahren eine ganze Reihe von Tauch- oder Immersionslinsen angefertigt worden.

7. Wir haben also zwei Arten von Linsensystemen zu unterseheiden: 1. Troekenlinsen und 2. Tauch- oder Immersionslinsen. Die letzteren zerfallen wieder in zwei Gruppen: in Linsen mit Wasserimmersion und in

solche mit Oelimmersion. Das zu diesem Zwecke verwendete Oel leistet vermöge seines hohen Brechungsvermögens bessere Dienste, als das Wasser, so dass zur Zeit die Oellinsen überhaupt die besten Objektive sind, die wir besitzen — sie werden als homogene Immersionssysteme bezeichnet. In den letzten Jahren hat Karl Zeiss in Jena Oellinsen aus einer besonderen Glassorte angefertigt, welche es ermöglicht, die sogenannte chromatische Aberation der durch die Linsen gehenden Lichtstrahlen fast gänzlich zu beseitigen (Apochromate).

8. Die vom Spiegel reflektirten, durch das Objekt gehenden Lichtstrahlen werden durch das Objektivsystem in der Weise gebrochen, dass sie, ungefähr in der Mitte der Tubuslänge das sogenannte Luftbild entwerfen, das wie man sich ausdrückt, ein umgekehrtes ist: die rechte Seite des Gesichtsfeldes befindet sich im Luftbilde links, die obere unten; das Bild ist also einfach um 180° gedreht. Durch das Okular wird das Luftbild abermals vergrössert, aber nicht mehr umgekehrt, so dass dem Auge das Gesichtsfeld sich thatsächlich als ein umgekehrtes darbietet. Zur Beseitigung der Seitenstrahlen, die nur diffuse Bilder geben, sind sowohl im Tubus wie im Okular an passenden Stellen Diaphragmen (Blenden) angebracht. Hierdurch wird das Gesichtsfeld beträchtlich verkleinert, aber das gesehene Bild um so deutlicher.

9. Die zu betrachtenden Objekte werden auf eine Glasplatte gelegt, die man Objektträger nennt: es sind dickere viereckige Platten, von verschiedenen Formaten. Bedeckt wird das Objekt von einem sehr dünnen kleineren Glasplättchen, dem Deckgläschen. Man legt dann das gesammte Präparat auf den Objekttisch in der Weise, dass das Deckgläschen nach oben, gegen den Tubus gekehrt, zu liegen kommt. Nun fängt man an, den Spiegel des Mikroskopes sorgfältig zu orientiren, so dass die von ihm reflektirten Lichtstrahlen das Präparat möglichst hell beleuchten; man kann sich von der Stärke des auf das Präparat fallenden Lichtes am besten überzeugen, wenn man Okular und Objektiv wegnimmt und durch die Tubusröhre sich das Gesichtsfeld betrachtet. Schwache Vergrösserungen leisten dieselben Dienste. Durch Drehung des Spiegels sucht man möglichst viel Licht auf dem Objekte zu konzentriren. Erst dann schraubt man eventuell das Objektiv an, schiebt das Okular ein und fängt an, den ganzen Tubus gegen das Deckgläschen langsam zu senken, bis man ein annähernd helles Gesichtsfeld, in welchem bereits die Umrisse des Objektes durchzuschimmern beginnen, vor sich hat. Um dann die Frontlinse noch näher dem Präparate bis zu ihrer entsprechenden Brennweite zu bringen, bedient man sich der Mikrometerschraube. Nun erscheint das Präparat ganz deutlich. Durch Drehungen der Schraube nach rechts und links kann man bestimmte Stellen des immerhin nicht ganz planen Präparates scharf in's Auge fassen.

10. Beim Studium der Objekte empfiehlt es sich immer zu zeichnen; dazu bedient man sich eines fein gespitzten Bleistiftes und eines möglichst glatten

Papieres; sehr bald eignet man sich eine gewisse Uebung an, so dass man die gegenseitigen Verhältnisse der verschiedenen Theile des Gesichtsfeldes in annähernd richtigem Verhältniss auf's Papier bringt. Eine wesentliche Erleichterung dieser immerhin nicht leichten Arbeit ist durch Zeichenapparate gegeben. Der beste von ihnen ist der von Abbe konstruirte. Er wird am oberen Ende des Tubus auf das Okular aufgesetzt und befestigt. Das Wesentliche des Apparates beruht darauf, dass man das Präparat und die Zeichenfläche zu gleicher Zeit mit einem Auge sieht. Das mikroskopische Bild wird hierbei direkt gesehen, während die Zeichenfläche durch spiegelnde Flächen dem Auge sichtbar gemacht wird. Ist dieser Apparat genau eingestellt und man fängt zu zeichnen an, so bekommt man den Eindruck, als ob man auf dem Präparate selbst zeichnen würde: die Konturen der Zellen und Organe lassen sich mit grosser Genauigkeit in ihrer Form und Grösse auf dem Papier wiedergeben. Die feineren Details müssen selbstverständlich aus freier Hand nachgearbeitet werden. Ein anderer, ebenfalls gebräuchlicher Zeichenapparat ist der etwas anders gebaute ältere, aber zu demselben Resultate führende Oberhäuser'sche.

Man gewöhne sich, jedes Präparat zuerst mit einer schwachen Vergrösserung anzusehen, passende lehrreichere Stellen aufzusuchen und erst die letzteren mit einer starken Vergrösserung zu studiren.

II. Das mikroskopische Präparat.

11. In vielen Fällen gestaltet sich die Anfertigung eines mikroskopischen Präparates sehr einfach, namentlich dann, wenn man lebensfrische Objekte zu untersuchen hat. Selbstverständlich müssen die Objekte hierzu eine geeignete Beschaffenheit haben: ein Tropfen Blut kann einfach auf einen Objektträger gebracht, mit einem Deckgläschen zugedeckt und beobachtet werden. Andere Objekte, wie z. B. das Mesenterium, dünne durchsichtige Nerven, abgeschabte Epithelien, Spermatozoen etc. bedürfen auch keiner weiteren Zubereitung, sondern können unmittelbar untersucht werden.

12. Bruchstücke grösserer Organe lassen sich ebenfalls zur Ansicht bringen, wenn man sie zerzupft. Hierzu bedient man sich zweier in Griffen befestigter Nadeln. Sind die Objekte etwa längsgefasert, d. h. aus in einer Richtung verlaufenden Elementen bestehend, so setze man die eine Nadel an irgend einer Stelle des Stückes fest und zerfasere mit der andern in einer zu den Fasern senkrechten Richtung; zu solchen Objekten gehören z. B. Muskeln, Nerven, Sehnen etc. Einige Gewebe sind so konsistent, dass man, um sie beobachten zu können, Schnitte von ihnen anfertigen muss, wodurch zugleich eine gewisse Einsicht in den Zusammenhang der Gewebstheile gewährt wird. Dazu bedient man sich eines gewöhnlichen Rasirmessers, das man mit einer Flüssigkeit befeuchtet und möglichst dünne Schnitte von dem Objekt zu

erhalten versucht; es kommt hier in der Regel nicht auf die Grösse des Schnittes an, sondern nur auf seine Dünnheit, was bei einiger Uebung leicht erreicht werden kann. Jeder Mikroskopiker dürfte sich ein gewisses Geschick im Schneiden aus freier Hand angeeignet haben; es ist eine Methode, die schnell zum Ziele führt und für die rasche Diagnose der Gewebe bisher noch durch keine einfachere ersetzt worden ist. Um durch frische, parenchymatöse Gewebe, wie z. B. Leber, Niere Schnitte zu gewinnen, genügt ein einfaches Rasirmesser nicht; man bedient sich in solchen Fällen eines Doppelmessers. Dasselbe besteht aus zwei Klingen an einem Heft; die beiden Klingen liegen neben einander, jedoch so, dass sie sich an der Spitze berühren und nahe dem Heft etwas weiter von einander entfernt sind. Durch eine Schraube können die Messer einander mehr oder weniger genähert werden. Wird die Schraube gelöst, so kann das eine Messer an einem Scharnier aufgeklappt werden. Für feine Schnitte kommt nur diejenige Stelle des Messers in Betracht, an der die beiden Klingen sich sehr nahe stehen, ohne sich jedoch zu berühren. Geschnitten wird, indem man mit dem benetzten Doppelmesser, rasch ziehend, ein Organ, z. B. frische Leber, durchschneidet; dasselbe zerfällt dann in zwei Theile und in eine feine, zwischen den beiden Klingen befindliche Scheibe. Diese entnimmt man, indem man die Klingen durch Lösen der Schraube und Aufklappen der einen Klinge von einander entfernt. Organe von ähnlicher Konsistenz kann man auch gefrieren lassen und dann mit einem gewöhnlichen gekühlten Rasirmesser durch die gefrorenen Stücke Schnitte machen; auch das Trocknen von kleinen Gewebsstücken führt manchmal zum Ziele.

13. Da die angefertigten Schnitte auf dem Objektträger sehr bald austrocknen würden, muss man sie bei der Beobachtung feucht erhalten. Hierzu bedient man sich am besten der sogenannten indifferenten Zusatzflüssigkeiten. Dieselben zeichnen sich dadurch aus, dass sie überlebende Organe längere Zeit unverändert erhalten. Als eine solche Flüssigkeit kann z. B. die Lymphe, der Humor aqueus, seröse Flüssigkeiten, Amnioswasser etc. gebraucht werden. Künstlich hergestellte indifferente Flüssigkeiten, die annähernd dieselben Dienste leisten und stets zur Hand sein müssen, sind folgende:

1. Eine physiologische Kochsalzlösung ($^3/_4$ % wässerige Lösung).
2. Das sogenannte M. Schultze'sche Jodserum: Amnioswasser bis zur Sättigung mit Jod oder Jodtinktur versetzt.
3. Jod-Jodkalium nach Ranvier: 100 g Wasser, 2 g Jodkalium und Jod bis zur Sättigung.
4. Kronecker'sche Flüssigkeit: dest. Wasser 100 g, Chlornatrium 6 g, Natriumcarbonat 0,06 g.

14. Die Beobachtung der frischen Gewebe zeigt lange nicht alles, was man im gegebenen Falle sehen könnte; dies beruht zum Theil darauf, dass das Lichtbrechungsvermögen der einzelnen Gewebstheile zu wenig verschieden

ist, in Folge dessen die Konturen sich verwischen, zum Theil auch darauf, dass die Gewebe eigentlich niemals unverändert unter das Mikroskop gelangen; schon während der Manipulation, zum Theil auch durch dieselbe, erleiden sie Veränderungen, welche von dem normalen Zustande mehr oder weniger abweichende Bilder liefern.

Um diesem Uebelstande nach Möglichkeit vorzubeugen, bedient man sich der sogenannten Fixirungsflüssigkeiten. Die Objekte kommen lebenswarm in diese hinein. Die Wirkung mancher dieser Flüssigkeiten ist so ausgezeichnet, dass die hineingelegten Gewebsstücke bis in die Einzelheiten nahezu unverändert erhalten bleiben. Die Wirkung der Fixirungsflüssigkeiten auf die Gewebe ist eine sehr verschiedene: manche von ihnen erhält jene, manche diese Theile besser. In Folge dessen ist es immer rathsamer, die zu studirenden Objekte in verschiedenen Flüssigkeiten zu konserviren; erst dann bekommt man eine vielseitige Einsicht in die Struktur der Gewebe resp. Organe.

A. Fixirungsmethoden.

Die für allgemeine Zwecke gebräuchlichen Fixirungsflüssigkeiten sind folgende:

15. Die gewöhnlichste von ihnen ist der Alkohol. Derselbe ist zugleich eine Härtungsflüssigkeit, da den Objekten Wasser hierbei entzogen und ihr Eiweiss zur Koagulation gebracht wird. Man wendet Alkohol entweder in der Weise an, dass man kleine Objekte sofort in absoluten Alkohol überträgt, oder, und dieses namentlich für grössere Stücke, indem man successive 50, 70, 90% Spiritus anwendet (1 ccm grosse Stücke müssen etwa 24 Stunden in jedem Alkohol verbleiben).

16. Als rasch tödtend, vorzüglich fixirend und Manches färbend, ist die Ueberosmiumsäure zu nennen. Nur kleine Stücke können in ihr fixirt werden, da sie nicht tief in die Gewebe eindringt. Sie wird angewandt gewöhnlich in einer 1% wässerigen Lösung, wobei die Objekte 24 Stunden lang in ihr verbleiben; sie werden dann ebensolange mit Wasser ausgewaschen und dann mit 90% Spiritus behandelt. Für sehr kleine Objekte kann man die Osmiumsäure in Dampfform anwenden. Die Osmiumsäureräucherung geschieht folgendermassen: Auf den Boden eines flachen Glases bringt man einige Tropfen Osmiumsäure und legt das Objekt (oder hängt es an einem Faden) in das Glas und zwar so, dass dasselbe mit der Flüssigkeit nicht in Berührung kommt. Dann bedeckt man das Glas mit einem festschliessenden Deckel.

17. Eine analog wirkende und einige Kernstrukturen besser fixirende Flüssigkeit ist die Chrom-Osmium-Essigsäure von Flemming 82. Sie enthält $^1/_4$ g Chromsäure, $^1/_{10}$ g Osmiumsäure, $^1/_{10}$ ccm Eisessig und 100 ccm

Wasser. Sie wird gewöhnlich folgendermassen bereitet: 10 ccm einer 1% Osmiumsäure, 10 ccm einer 1% wässerigen Eisessiglösung, 25 ccm einer 1% Chromsäure und 55 ccm dest. Wasser werden zusammengemischt. Nicht allzugrosse Stücke werden in dieser Flüssigkeit mindestens 24 Stunden, besser noch längere Zeit, bis Wochen, fixirt, dann 24 Stunden in fliessendem Wasser gewaschen und in 90% Alkohol übertragen.

Fol 84 hat die Flemming'sche Flüssigkeit in folgender Weise modifizirt: er nimmt 1% Osmiumsäure 2, 1% Chromsäure 25, 2% Essigsäure 5 und dest. Wasser 68 Theile.

Bei Fixirungen in Osmiumsäure und deren Gemischen ist es oft rathsam, aus dem Wasser erst in schwächeren Alkohol zu übertragen, da hierdurch eine zu rasche Diffusion zwischen Wasser und Alkohol, welche unter Umständen zu Schrumpfungen Veranlassung giebt, wermieden wird.

18. Ebenfalls mit ausgezeichnetem Erfolg wendet man Platinchlorid-Osmiumsäure-Eisessig (1% wässerige Platinchlorid-Lösung 15 ccm, 2% Osmiumsäure 4 ccm und Eisessig 1 ccm) an. Behandlung wie mit Flemming'scher Flüssigkeit (Hermann 89. 1). Nach dieser, der Flemming'schen Lösung und anderen Osmiumgemischen, kann nach der Behandlung mit Alkohol roher Holzessig in Anwendung kommen. Man lässt die Objekte im letzteren 12—24 Stunden liegen und behandelt abermals mit Alkohol. Es tritt hierbei eine eigenthümliche Färbung des Objektes ein, welche eine nachträgliche Färbung (siehe unten) desselben oft entbehrlich macht (Hermann).

19. Eine ausgezeichnete Fixirungsflüssigkeit liefern gesättigte Lösungen von Sublimat in Wasser oder in einer physiologischen Kochsalzlösung (Lösungen des Sublimats in Kochsalz sind viel haltbarer). Kleine Stücke, etwa 1/2 cm Durchmesser, kommen auf 3—24 Stunden in die Flüssigkeit und werden dann entweder in Wasser oder direkt in 70% Spiritus, zu dem etwas Jodtinktur zugefügt worden ist (um die in den fixirten Stücken eventuell sich gebildeten Sublimat-Krystalle zu entfernen) übertragen. Nach 24 Stunden kommen die Stücke auf ebensolange in 80% um dann in 90% Alkohol aufgehohen zu werden. Das Sublimat wendet man auch in Gemischen mit Eisessig und Chromsäure an.

20. Eine gesättigte wässerige Pikrinsäurelösung (etwa 3/4%) fixirt kleine und mittelgrosse Stücke (bis 1 ccm) in 24 Stunden; aber auch ein längeres Verweilen der Stücke, namentlich wenn die Objekte grösser sind, einige Tage bis Wochen, ist zulässig. Die Stücke werden in fliessendem Wasser gewaschen und dann mit 70% und 80% Spiritus je 24 Stunden behandelt und in 90% Alkohol übertragen.

21. Statt reiner Pikrinsäure wendet man auch Pikrin-Schwefel- (Kleinenberg) und Pikrin-Salpetersäure (P. Mayer 81) an. Die erstere wird so bereitet, dass man zu 100 ccm einer gesättigten wässerigen Pikrin-

säurelösung 1 ccm konzentrirter Schwefelsäure zusetzt, 24 Stunden stehen lässt, filtrirt und dann das zweifache Volumen dest. Wassers zusetzt. Die Pikrin-Salpetersäure gewinnt man, indem man zu 100 ccm der erwähnten Pikrinsäurelösung 2 ccm offizineller Salpetersäure zusetzt, 24 Stunden stehen lässt und filtrirt.

Pikrinsäure-Lösungen können auch mit Osmiumsäure gemischt werden. (Gasser.)

Bei Konservirungen in Pikrinsäure und deren Mischungen erscheinen die Zellkontouren deutlicher als bei der Anwendung von Sublimat.

22. 3—5% Salpetersäure (sp. Gew. 1,4), auf kleine Stücke angewendet, fixirt in ca. 6 St.; ein längeres Verweilen darin ist schädlich, da namentlich einige Kernstrukturen stark angegriffen werden. Die Stücke werden dann mit Alkohol von allmählich steigender Konzentration (70, 80, 90%) in gewöhnlicher Weise nachbehandelt.

23. Die Chromsäure wird in schwachen wässerigen Lösungen gebraucht, von $^1/_3$—$^1/_2$%. Kleinere Stücke verbleiben darin 24 Stunden, grössere länger, bis zu Wochen. Die Menge der angewandten Flüssigkeit soll mindestens 50 mal das Volumen des zu fixirenden Stückes übertreffen. Es wird dann in fliessendem Wasser gewaschen und mit Alkohol von allmählich steigender Konzentration nachbehandelt. Letztere Prozedur wird im Dunkeln ausgeführt.

Die Chromsäure kann man mit Vortheil mit 2—3 Tropfen Ameisensäure auf 100 ccm der Flüssigkeit versetzen. (Rabl 85.)

24. Die Müller'sche Flüssigkeit (2—2 $^1/_2$ g Kalium bichromicum, 1 g Natrium sulfuricum und 100 ccm Wasser) braucht zur Fixirung einige Wochen. In der ersten Woche wird die Flüssigkeit alle zwei Tage gewechselt, später jede Woche 1 mal. Fixirt wird im Dunkeln. Je nach den Zwecken, die man verfolgt, wäscht man die Stücke entweder mit fliessendem Wasser aus und behandelt in üblicher Weise mit Alkohol nach, oder man überträgt sie direkt in 70% Spiritus, dem man 80 und 90% Spiritus nach und nach substituirt. Alle diese Proceduren geschehen im Dunkeln.

24a. Zu 100 ccm Müller'scher Flüssigkeit fügt Zenker 5 g Sublimat und 5 ccm Eisessig. Die Stücke werden in diesem Gemisch mindestens 24 Stunden belassen, mit fliessendem Wasser ausgewaschen und allmählich in starken Alkohol übergeführt. Die Zenker'sche Flüssigkeit soll sehr leicht in die Gewebe eindringen und Kern- und Protoplasmastrukturen gleich gut fixiren, ohne hierbei das Färbungsvermögen der Elemente zu beeinträchtigen.

25. Die Anwendung der Erlicki'schen Flüssigkeit (2 $^1/_2$ g Kalium bichromicum, $^1/_2$ g Cuprum sulfuricum und 100 ccm Wasser) ist völlig der der Müller'schen Flüssigkeit analog, nur führt sie etwa 3 mal rascher zu ähnlichen Resultaten. Bei beiden Flüssigkeiten ist zu bemerken, dass eine Temperatur von 30—40° die Zeit der Fixirung wesentlich abkürzt.

Müller'sche Flüssigkeit führt in 8 Tagen, die Erlicki'sche in 3 mal 24 Stunden zum Ziele.

Wir haben hier die gebräuchlichsten und für allgemeine Zwecke zur Zeit die besten Konservirungsflüssigkeiten angeführt. Es giebt noch eine ganze Anzahl anderer Flüssigkeiten, deren Anwendung aber speziellen Zwecken dient. Wir werden dieselben bei den entsprechenden Geweben und Organen berücksichtigen.

B. Durchtränkung und Einbettung.

26. Um durch fixirte Objekte Schnitte zu erhalten, ist es vor allem erforderlich, dass sie eine hierzu geeignete Konsistenz gewinnen, welche sie früher oder später in 90% Alkohol erhalten. Mit freier Hand Schnitte anzufertigen durch Objekte, die nicht besonders zu diesem Zwecke vorbereitet wurden, ist nicht zu empfehlen; hierbei tritt eine Bröckelung des Schnittes auf und die locker zusammengehaltenen Theile fallen auseinander. Um diesem Uebelstande entgegenzuwirken, bedient man sich der sogenannten Durchtränkungsmassen, in welche man das Objekt bringt und welche in dasselbe in allen seinen Theilen eindringen, um später zu erstarren. Man schneidet dann das auf diese Weise durchdränkte und in derselben Masse „eingebettete" Objekt mit der Masse zugleich; man erhält hierdurch Schnitte, welche die Gewebstheile in ihrem natürlichen Zusammenhange zeigen.

Die gebräuchlichsten Durchtränkungsflüssigkeiten sind 1. das Paraffin und 2. das Celloidin (resp. Collodium und Photoxylin).

1. Das Paraffin.

27. Um die Objekte mit Paraffin zu durchtränken, müssen sie zuerst in absolutem Alkohol vollständig entwässert werden. Aus dem letzteren können sie aber nicht direkt in Paraffin übertragen werden, weil dasselbe sich in Alkohol nicht löst und in Folge dessen in das Präparat auch nicht eindringen kann. Zwischen Alkohol und Paraffin muss eine Flüssigkeit („Zwischenflüssigkeit") eingeschaltet werden, die sich mit absolutem Alkohol mischt und ein Lösungsmittel für das Paraffin ist. Solcher giebt es eine ganze Reihe, z. B. Toluol, Xylol, Chloroform, verschiedene Oele (Terpentinöl, Cedernholzöl) etc.

28. Es ist selbstverständlich, dass beim Uebertragen des Objektes aus einer Flüssigkeit in eine andere Diffusionsströme entstehen, die namentlich zarteren, grössere Hohlräume enthaltenden Objekten äusserst schädlich sind: es treten hierbei Zerreissungen und Schrumpfungen ein, welche das Objekt oft bis zur Unkenntlichkeit entstellen. Deshalb kann man bei dieser Prozedur nicht vorsichtig genug sein. Als allgemeine Regel gelte das lang-

same Verfahren. Man kann sich dabei zweierlei Methoden bedienen, indem man einmal das Objekt aus dem Alkohol langsam in die Zwischenflüssigkeit hineinsinken lässt. Dieses ist leicht zu bewerkstelligen, indem man in ein Probirröhrchen zuerst die spezifisch schwerere Zwischenflüssigkeit und auf dieser eine Säule abs. Alkohols langsam aufgiesst. Man bringt dann die Stücke vorsichtig in das aufrecht stehende Gläschen und sieht, dass sie an der Stelle, an welcher sich die beiden Flüssigkeiten berühren, stehen bleiben; erst wenn sie von der Zwischenflüssigkeit ganz durchtränkt sind, senken sie sich zu Boden; dann kann man den sich zu oberst befindlichen Alkohol entweder vorsichtig abgiessen, oder mit einer Glaspipette wegsaugen.

Es ist selbstverständlich, dass die Objekte sich in die Zwischenflüssigkeit um so langsamer senken, je schwerer diese im Vergleich zum Alkohol ist; will man ein langsames Versenken erzielen, so gebrauche man Chloroform.

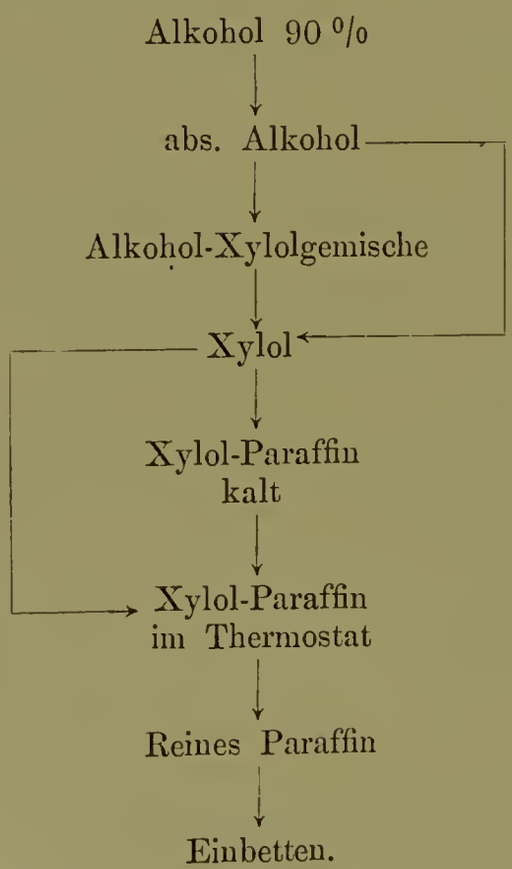
29. Die zweite Art des langsamen Uebertragens besteht darin, dass man Mischungen von abs. Alkohol und der Zwischenflüssigkeit anfertigt; diese können nun nach Belieben je nach der Zartheit des Objektes vervielfältigt werden: im einfachsten Falle genügt es, wenn man das Objekt in eine Mischung von Alkohol und Zwischenflüssigkeit zu gleichen Theilen überträgt, dasselbe je nach der Grösse verschieden lange darin verweilen lässt, und dann in die reine Zwischenflüssigkeit überträgt. Man kann diese Methode nach Wunsch verlangsamen, je nachdem man eine grössere oder geringere Zahl von solchen Mischungen gebraucht, die immer mehr und mehr Zwischenflüssigkeit enthalten. Diese letztere Weise empfiehlt sich schon deswegen mehr als die vorige, weil man das Objekt hier mehr in seiner Hand hat und ist namentlich vortheilhaft bei solchen Objekten, deren verschiedene Theile nicht das gleiche spezifische Gewicht haben.

30. Ist das Objekt endgültig in die Zwischenflüssigkeit gelangt, so muss es ebenso vorsichtig in die Durchtränkungsflüssigkeit herübergebracht werden. Gebraucht man Paraffin und hat zarte Objekte zur Hand, so verfahre man folgendermassen: man lege das Objekt in eine zur Hälfte mit der Zwischenflüssigkeit gefüllte Glasdose, lege zugleich einige Stücke Paraffin hinein, decke die Schale zu und lasse sie bei Zimmertemperatur stehen; ist das Paraffin gelöst, so nehme man den Deckel ab und stelle die Schale in den Thermostaten, wo dieselbe auf den Schmelzgrad des Paraffines erwärmt wird. Die leicht flüchtige Zwischenflüssigkeit (Xylol, Chloroform) verdunstet allmählich und innerhalb weniger Stunden ist das Objekt von nahezu reinem Paraffin durchtränkt. Da aber es sehr lange dauern würde, wenn man auf diese Weise die Zwischenflüssigkeit gänzlich entfernen wollte, so empfiehlt es sich, das Objekt schon viel früher in reines geschmolzenes Paraffin zu übertragen. In diesem verweilt es je nach seiner Grösse und Durchlässigkeit für Paraffin längere oder kürzere Zeit. Sind die Objekte gröberer Natur, so kann die Prozedur wesentlich vereinfacht werden:

aus abs. Alkohol kommen sie direkt in die Zwischenflüssigkeit, aus dieser in eine Mischung von Paraffin und etwa Toluol zu gleichen Theilen und dann direkt in geschmolzenes Paraffin.

31. Um die Objekte zum Schneiden fertig zu stellen, muss man sie noch „einbetten“, d. h. zugleich mit dem Paraffin in eine Form übertragen, in welcher das Paraffin erstarrt. Hierzu bedient man sich für mittelgrosse Objekte zweier auf eine Glasplatte aufgestellten aus Messing angefertigten Winkeln, welche, je naehdem sie zusammengestellt werden, eine grössere oder kleinere Form geben. Da das Paraffin am Glase und an den inneren Flächen der Winkelplatten fest haftet und nur schwer abgelöst werden kann, so ist es unumgänglich nöthig, alle diese Theile noch vor dem Einbetten mit einer dünnen Schicht Glycerin zu überziehen; dann geht die Ablösung des erstarrten Paraffins leicht und man bekommt regelmässige rechteckige Paraffinstücke, in welchen das Objekt eingeschmolzen ist. Das Paraffin wird homogener, seine Flächen glatter, wenn man es rasch erkalten lässt.

32. Das Schema für Durchtränkung und Einbettung in Paraffin gestaltet sich folgendermassen (statt Xylol können auch andere Zwischenflüssigkeiten in Anwendung kommen):



33. Hinsichtlich der Zeitdauer, welche nöthig ist für die Durchtränkung der Stücke, richtet man sich nach der Grösse und Durchlässigkeit der letzteren. Es lässt sich in Folge dessen hierüber nichts Bestimmtes angeben. Für den einfachsten Fall sollen als Anhaltspunkte die nachstehenden Zeitangaben

dienen, die sich auf ein Gewebe beziehen, welches etwa der Beschaffenheit einer in Alkohol fixirten Leber gleichkommt. Die Zeitangaben sind in Stunden angegeben und sind als Minima zu nehmen, ein längeres Verweilen in den angegeben Flüssigkeiten kann unter Umständen nicht schaden.

	Kleine Objekte unter 1 mm Seite	Mittelgrosse Objekte bis 5 mm Seite	Grosse Objekte bis 10 mm Seite	Sehr grosse, jedoch nicht über wenige cm reichende Objekte
Alkohol absolutus	2	6	24	Je nach dem Objekt längere Zeit in jeder Flüssigkeit.
Xylol	1/2	3	6	
Von jetzt an weiter im Thermostat:				
Xylol-Paraffin	1/2	3	6	
Paraffin	1	3	6	

2. Das Celloidin.

34. Will man die Objekte mit Celloidin durchtränken, so verfahre man folgendermassen: Man stelle aus getrockneten Celloidinstückchen 3 Lösungen dar: 1. eine gesättigte Lösung von Celloidin in abs. Alkohol und Schwefeläther (zu gleichen Theilen); 2. eine Lösung aus 1. Theil der Lösung 1 mit dem gleichen Volumen Alkohol-Aether verdünnt und 3. eine Lösung, die aus einem Theil der Lösung 2 und einem gleichen Volumen von Alkohol-Aether besteht. Die Objekte kommen aus dem abs. Alkohol in eine Mischung von Alkohol-Aether zu gleichen Theilen, worin sie etwa 24 Stunden verbleiben. Aus dieser kommen sie auf einige Tage in die Lösung 3; aus dieser in die Lösung 2 und schliesslich in die Lösung 1. In dieser letzteren Lösung werden nun die Stücke eingebettet und zwar so, dass man das Celloidin sammt dem Stücke in eine Papierschachtel giesst, dann wartet, bis die Oberfläche etwas erhärtet ist (etwa 1 Stunde) und überträgt das Ganze in 80% Spiritus, worin die definitive Härtung erfolgt. Nach der geschehenen Härtung wird das Papier entfernt, das Stück mit dem Celloidin nach Wunsch zugeschnitten und auf Kork oder Holzblock mit derselben Celloidinlösung aufgeklebt. Damit das Präparat besser haftet, empfiehlt es sich vor dem Aufkleben, das Colloidinstück mit dem Präparat auf etwa 5 Minuten in abs. Alkohol zu legen, worin die oberflächlichste Celloidinschicht erweicht. Das in dieser Weise aufgeklebte Stück kommt sammt dem Korke oder dem Holzklotze in 80% Spiritus, worin die definitive Befestigung nach ein paar Stunden erfolgt. (Apáthy.)

35. Eine zweite Art in Celloidin einzubetten besteht darin, dass das betreffende Stück aus dem Celloidin genommen und direkt auf einen Kork oder Holzklotz gelegt wird. Ist das Celloidin nach einer Stunde in der Luft etwas härter geworden, so überträgt man Klotz mit Präparat in 80 % Alkohol, in welchem die Befestigung nach einigen Stunden erfolgt. In Celloidin eingebettete Präparate müssen feucht unter Spiritus geschnitten werden. Heterogene, d. h. aus Geweben von verschiedener Konsistenz zusammengesetzte Organe, sowie auch sehr konsistente Objekte lassen sich in Celloidin viel sicherer schneiden, als in Paraffin. Allein Celloidinschnitte erreichen nie die Dünne der Paraffinschnitte und die Nachbehandlung derselben (s. u.), das Befestigen auf dem Objektträger etc. ist viel komplizirter, als die der Paraffinschnitte.

36. Das Schema für die Durchtränkung und Einbettung in Celloidin wäre folgendes:

90 % Alkohol
↓
abs. Alkohol
↓
abs. Alkohol
Aether zu gleichen Theilen
↓
Celloidinlösung Nr. 3
↓
Celloidinlösung Nr. 2
↓
Celloidinlösung Nr. 1
↓
Einbetten
↓
80 % Alkohol.

3. Das Celloidin-Paraffin.

37. Um die Vortheile, die die Celloidin- und Paraffindurchtränkung bieten, zu vereinigen, ist die Celloidin-Paraffin-Durchtränkung zu empfehlen. Die mit Celloidin durchtränkten Objekte, welche in 80 % Spiritus konsistent geworden sind, kommen auf etwa 12 Stunden in 90 % Spiritus, aus diesem in eine Mischung von Origanum-Oel und 90 % Spiritus zu gleichen Theilen; dann auf kurze Zeit in reines Origanum-Oel, aus diesem in Origanum-

Oel und Xylol zu gleichen Theilen. Aus der letzteren Mischung in reines Xylol. Von da ab kommt die Anwendung der Regeln, die wir für die Paraffindurchtränkung angegeben haben, und es ist rathsam, das Verweilen der Stücke in den verschiedenen Flüssigkeiten nach Möglichkeit abzukürzen, um das Brüchigwerden des Celloidins zu vermeiden.

Sehr dünne Schnitte gewinnt man, wenn man die Schnittflächen mit einer dünnen Collodiumschicht überstreicht, diese erstarren lässt und dann einen Schnitt anfertigt. Dieses Verfahren ist sowohl bei der kombinirten Celloidin-Paraffin-Methode, als wie auch bei Paraffin allein anwendbar.

38. Eine werthvolle Bereicherung der Durchtränkungsmassen liefern Field und Martin, indem sie auf eine Methode aufmerksam machen, welche die gleichzeitige Durchtränkung mit Paraffin und Celloidin zulässt. Es wird eine Paraffin-Celloidinmischung in Alkohol-Toluol zu gleichen Theilen angefertigt und zwar in folgender Weise: Celloidinplatten werden in kleine Stücke zerschnitten und sorgfältig getrocknet und im Alkohol-Toluol-Gemisch bis zur Sättigung gelöst (einige Tage). In diese Lösung bringe man allmählich kleine Stücke Paraffin hinein, ebenfalls bis zur Sättigung (bei 20—25% C.). Stücke aus Alkohol-Toluol zu gleichen Theilen werden nun in die eben erwähnte Lösung gebracht und müssen darin verweilen, bis sie vollkommen durchtränkt sind. Sie werden dann herausgenommen und entweder durch Chloroform in Paraffin übertragen und darin eingebettet, oder mit etwas Einbettungsflüssigkeit, zu der man successive kleinere Stücke Paraffin zufügt, in letzteres übergeführt und in demselben eingeschlossen. Die weitere Behandlung geschieht wie bei gewöhnlichen Paraffinobjekten.

C. Das Mikrotom und das Schneiden.

38. Um das Schneiden zu erleichtern, namentlich aber um eine aufeinander folgende Reihe gleich dicker Schnitte zu bekommen, sind in der letzten Zeit Apparate konstruirt worden, die man Mikrotome nennt. Das Wesentliche bei ihnen besteht darin, dass man das Objekt nach jedem Schnitt um so viel heben kann, als die Dicke des nächsten Schnittes betragen soll. Bei verschiedenen Mikrotomen wird dieses auf eine verschiedene Weise erreicht: entweder ruht das Objekt auf einer schiefen Ebene und beim Bewegen desselben nach vorwärts wird zugleich eine Hebung bewerkstelligt, oder das Objekt bleibt an Ort und Stelle und wird durch Drehen einer Mikrometerschraube erhöht. In diesen beiden Fällen läuft das Messer auf einer geraden Ebene und schneidet jedesmal soviel ab, als man das Objekt gehoben hat; hierdurch ist die Möglichkeit gegeben, eine Serie von gleich dicken Schnitten anzufertigen, deren Dicke auch stets bestimmt werden kann.

Dasselbe Prinzip liegt auch denjenigen Mikrotomen zu Grunde, bei welchen beim Schneiden das Objekt allein bewegt wird, während das Messer unbeweglich steht. Die besten Mikrotome für histologische Zwecke sind die Schlittenmikrotome von Jung in Heidelberg. Dieselben liegen der folgenden Beschreibung zu Grunde.

39. Die unbeweglichen Theile des Mikrotoms bestehen aus vier Platten, von welchen die untere basale Platte horizontal auf dem Tische ruht. Eine zweite vertikal gestellte Platte nimmt die Mitte der ersteren ein, während die anderen beiden Platten an der vertikalen Platte befestigt und schräg nach

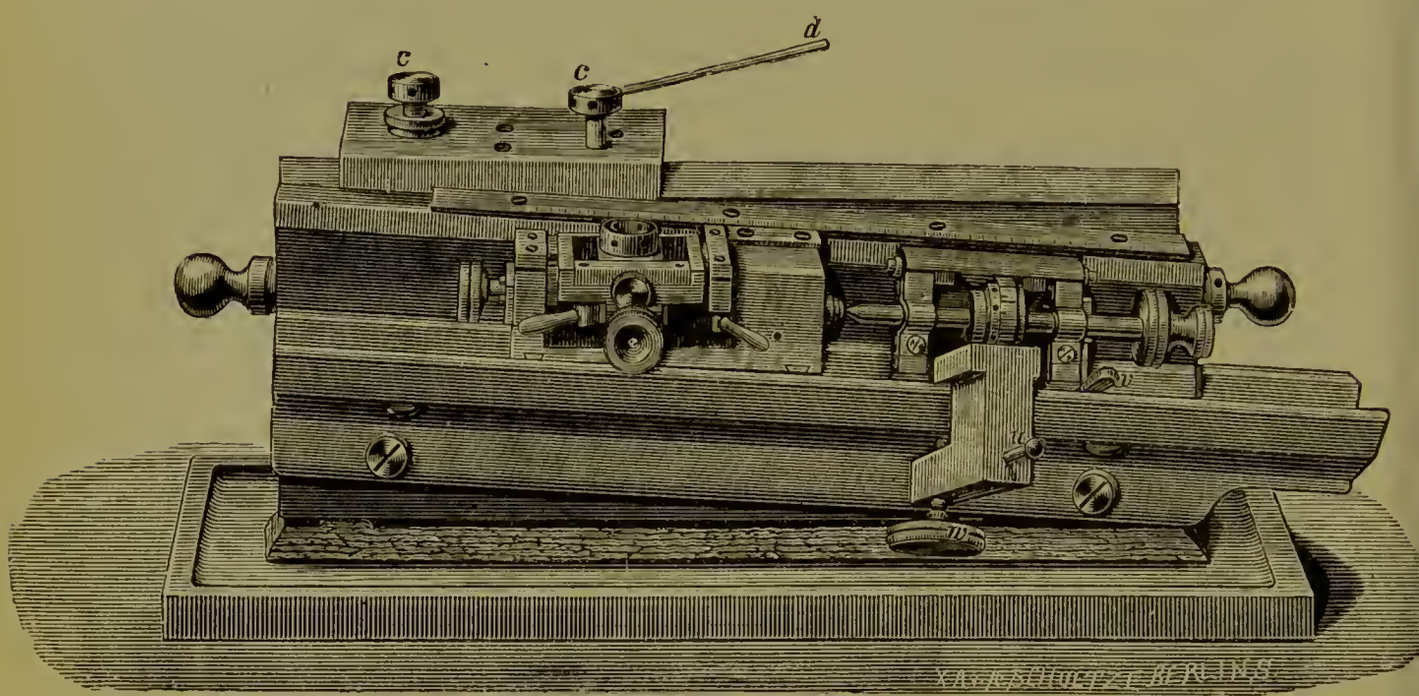


Fig. 2.

Schlittenmikrotom von R. Jung in Heidelberg. Mittleres Modell IV.

Das Instrument ist von der linken Seite dargestellt. Auf der rechten Seite befinden sich die horizontale Seitenplatte (vergl. Text) und der Messerschlitten; sie sind nur zum Theil sichtbar. Mit *c* sind die Schrauben bezeichnet, welche zur Befestigung des Messerhalters (fehlt in der Figur) dienen. Die Stange *d* wird zur Drehung dieser Schrauben benutzt. Auf der linken Seite des Mikrotoms ist die schräggestellte Seitenplatte angebracht, auf welcher hinten (in der Figur rechts) die Mikrometerschraube und vorn (in der Figur links) der Objektschlitten ruhen.

aussen und oben gerichtet sind, so dass sie mit der vertikalen Platte einen nach oben offenen spitzen Winkel bilden. Die eine seitliche Platte ist in horizontaler Richtung fixirt, die andere hingegen derart, dass sie an ihrem einen Ende tiefer, an ihrem anderen Ende höher an der Vertikalplatte befestigt ist. Während also die Fläche der einen Platte horizontal liegt, bildet die andere eine schiefe Ebene zu der basalen Platte des Mikrotoms. In die von den Seitenplatten und der Vertikalplatte gebildeten Winkel passen solide, keilförmig gestaltete Metallkörper hinein, die auf angebrachten Schienen nach vorne und rückwärts leicht bewegt werden können; auf diesen Apparaten werden Messer und Objekte befestigt und man nennt sie demnach

Messerschlitten und Objektschlitten. Ersterer läuft auf der horizontalen Ebene, letzterer auf der schiefen. Zur Befestigung des Messers auf der oberen Fläche des Messerschlittens sind mehrere Bohrlöcher angebracht, in welche eine Schraube hineinpasst. Diese Löcher dienen zur Veränderung der Stellung des Messers; je nach Wunsch kann letzteres mit seinem Halter in dieses oder in jenes Loch hineingeschraubt werden. Durch eine am oberen Ende der Schraube vorhandene Schraubenmutter wird der sogenannte Messerhalter befestigt; in diesen hinein wird das Mikrotommesser gesteckt und, nach unten angegebenen Regeln, gestellt. Der Objektschlitten besteht aus einem Apparat zur Fixirung des Objektes. Im einfachsten Falle ist es eine Klammer, in welche ein Holzklotz oder ein Kork befestigt werden können; ist es aber nöthig, das zu schneidende Objekt genau zu orientiren, wie es z. B. bei der Untersuchung von Embryonen unumgänglich nöthig ist, so enthält der Objektschlitten ausserdem noch einen Orientirungsapparat. In einem Rahmen befindet sich hier ein viereckiger Metallkörper, der vermittels Schrauben um zwei sich rechtwinklig kreuzende Achsen gedreht und in jeder gegebenen Stellung fixirt werden kann. In der Mitte dieses drehbaren Körpers befindet sich ein Loch, in welches ein Cylinder hineinpasst. Bei Paraffinpräparaten wird derselbe mit Paraffin ausgefüllt und an einem Ende des Cylinders das eingebettete Objekt angeschmolzen. Eine besondere Vorrichtung dient dazu, diesen Cylinder zu heben und zu senken. Die neueren Orientirungsapparate sind nach demselben Prinzip gebaut, nur haben sie eine seitlich angebrachte Schraube, die den ganzen Apparat heben und senken kann, eine Einrichtung, welche für lange Objekte besonders gute Dienste leistet. (An Stelle des Cylinders kann auch eine Klammer-Vorrichtung vorhanden sein, in welche ein Holzklotz eingespannt wird, das Objekt wird hier also auf der oberen Fläche des Holzklotzes angeschmolzen).

Vor dem Arbeitenden wird das Mikrotom so gestellt, dass die Bahn, auf welcher sich der Messerschlitten bewegt, rechts, die des Objektschlittens links sich befindet; der Objektschlitten muss an dem dem Arbeitenden zugekehrten Ende des Mikrotoms stehen; ein Vorwärtsbewegen des Schlittens auf seiner ansteigenden Bahn wird zugleich eine Hebung des Objektes verursachen. Da nun der Messerschlitten stets horizontal läuft, so wird das Messer vom Objekte so viel abtragen, um wie viel das Objekt in seinem Vorwärtsrücken gehoben worden ist. Um zu erfahren, wie dick der Schnitt ist, den man anfertigen will, braucht man nur die Strecke zu kennen, um welche man den Objektschlitten nach vorwärts verschoben hat; hierfür ist am Mikrotom eine Vorrichtung vorhanden: die Vertikalplatte des Mikrotoms und des Objektschlittens sind mit einer Skala und Nonius versehen. Um nun eine Reihe von vollständig gleich dicken Schnitten zu erzielen, genügt diese Einrichtung, bei welcher man den Objektschlitten immerhin mit der Hand vorwärts schieben muss, nicht. Ein ganz genaues Verfahren erzielt man mit Hilfe einer Mikrometerschraube, die hinter dem Objektschlitten befestigt und bei jeder

Drehung das Objekt um ein Bestimmtes vorwärts bewegt wird. An den Jung-schen Mikrotomen hebt eine ganze Umdrehung dieser Schraube das Objekt um 15 μ. Eine an der Schraube angebrachte Trommel ist in 15 gleiche Abschnitte getheilt; die Drehung der Schraube um einen Strich hebt also das Objekt um 1 μ. Durch einen sinnreichen Arretirungsapparat, den man verstellen kann, ist es möglich, sich die Dicke der Schnitte, resp. die Hebung des Objektes, für eine ganze Schnittserie vorher zu bestimmen.

40. Will man nun schneiden, so müssen zuerst die Bahnen, auf welchen Messerschlitten und Objektschlitten zu laufen haben (die Schienen) sorgfältig gereinigt und geölt werden; man gebraucht hiefür das sogenannte Maschinenöl (4 Theile Knochenöl auf 1 Theil Petroleum). . Dabei brauche man nicht zu wenig Oel und achte darauf, dass der Messerschlitten von einem Ende der Bahn zur anderen sich leicht und gleichmässig bewegt. Nun füge man das Mikrotommesser in den Messerhalter und stelle das Messer derart, dass es einen spitzen Winkel zur oberen Kante der Vertikalplatte bildet, befestige dann das Objekt auf dem Objektschlitten, stelle denselben in die gewünschte Höhe und fixire hinter demselben die Mikrometerschraube, die mit ihrer Spitze auf die Achatplatte des Objektschlittens passen muss.

41. Nun fange man an, den Messerschlitten mitdem Messer gegen sich zu bewegen; hierbei darf nicht der geringste Druck ausgeübt werden, da sonst die Oelschicht entweicht und die Schnitte unregelmässig dick werden. Die neuesten Jung'schen Mikrotome haben am Messerhalter eine seitlich angebrachte, nach unten gerichtete Stange, deren vordere Kante man mit dem Finger berührt, um das Messer zu sich zu schieben; durch diese Vorrichtung ist die Möglichkeit eines von oben, schon allein durch das Auflegen der Hand entstehenden Druckes aufgehoben. Hat das Messer einen Schnitt hervorgebracht, so sieht man, wie derselbe sich nicht plan auf das Messer legt, sondern sich rollt, — ein Missstand, den man bemüht sein muss vollständig zu beseitigen, was man am einfachsten durch einen Pinsel thut, den man mit der linken Hand hält und mit dessen Spitze man an der sich abhebenden Kante des Schnittes denselben festhält und am Rollen hindert. Es giebt auch sogenannte Schnittstrecker, welche im Wesentlichen aus einer dickeren oder dünneren Walze bestehen, die oberhalb der Schneide des Messers so befestigt werden kann, dass zwischen ihr und dem Messer ein minimaler Raum übrig bleibt, den der Schnitt beim Schneiden passiren muss und auf diese Weise am Rollen verhindert wird. Diese Schnittstrecker sind sehr schwer einzustellen, ihr Funktioniren ist überhaupt unsicher, weshalb es rathsamer ist, sich die Pinselmethode anzueignen, welche bei einiger Uebung sichere Resultate liefert.

Der das Objekt enthaltende Paraffinklotz wird am besten dreieckig zugeschnitten und die eine Seite des Dreieckes zur Schneide des Messers so orientirt, dass letztere dieselbe voll trifft (also parallel mit derselben

läuft); zuletzt wird das Messer eine Spitze des Dreieckes treffen; mit dieser Spitze bleibt der Schnitt am Messer haften und kann leicht mit einem Pinsel oder einer Nadel abgehoben werden.

42. Ist der Schnitt gemacht, so schiebe man das Messer wieder von sich gegen das vordere Ende der Bahn, drehe dann die Mikrometerschraube und bewege das Messer wieder zu sich, wodurch ein zweiter Schnitt entsteht. (Es ist fast immer der Fall, dass die ersten Schnitte das Objekt noch nicht treffen, wenn man auch vorher möglichst viel Paraffin um das Objekt herum abgetragen hat; in solchen Fällen, behufs der Abtragung des überflüssigen, über dem Objekte liegenden Paraffins, dürfen keine sehr dicken Scheiben geschnitten werden, da man hierbei leicht Messer und Objekt, in Folge des grösseren Widerstandes, verderben kann: das Messer wird stumpf, das Paraffin bröckelt). Hat man eine Zeit lang geschnitten, so durchläuft die Mikrometerschraube ihre ganze Bahn und muss zurückgeschraubt und bis zur Achatplatte wieder vorgerückt werden; während dieser Procedur darf der Objektschlitten nicht verrückt werden.

Man kann auch das Messer rechtwinkelig zur Längsachse des Mikrotoms stellen und befestigen. Hat man eine geeignete Paraffinsorte und Zimmertemperatur, so kann man auf diese Weise sogenannte „Bänder" schneiden; um dies zu erreichen, ist es nöthig, den Paraffinklotz rechtwinklig zuzuschneiden, so dass die eine breitere Seite parallel der Schneide des Messers steht. Wenn man nun rasch schneidet, so bleiben die Kanten der aufeinanderfolgenden Schnitte kleben, und man bekommt ein längeres Band, das man bequem im Ganzen weiter behandeln kann. Diese Methode eignet sich nur für kleine Objekte, da hier nicht durch Zug, sondern durch Druck geschnitten wird; man sieht, dass hierbei Paraffin und Objekt in der Regel ihre Form etwas verändern: sie werden in der Richtung, in der sie geschnitten werden, komprimirt; aus quadratischen Flächen werden z. B. längliche Vierecke. Man braucht kaum hinzuzufügen, dass bei dieser Schneideweise der Schnitt vom Messer vorerst nicht weggenommen wird und der Pinsel hier überflüssig ist, da die Schnitte sich nicht rollen.

43. Für das Gelingen einer guten Schnittserie kommt es einerseits auf die Paraffinsorte an, andererseits auf die Temperatur der Umgebung. Da es Paraffinsorten von verschiedenem Schmelzpunkte giebt, so empfiehlt es sich bei kühlerer Temperatur weicheren Paraffin zu nehmen und umgekehrt; am besten ist es immer, zwei Paraffinsorten von verschieden hohem Schmelzpunkte miteinander zu mischen und je nach der Temperatur mehr von der einen oder von der anderen Sorte zu nehmen. Um bei hoher Zimmertemperatur das Schneiden von Paraffin auch von verhältnissmässig niedrigem Schmelzpunkt zu ermöglichen, kann man die Kühlmesser von Stoss benutzen, die so eingerichtet sind, dass sie nahe dem Rücken, der Länge nach durchbohrt sind und durch die so gebildete Röhre im Messer ein Eiswasserstrom durchgeleitet werden kann.

44. Die Mikrotome haben in der Regel eine Einriehtung zum Gefrieren der Objekte, sogenannte Gefrierapparate. Dieselben bestehen aus einer Platte von Metall, auf welehe das Objekt gelegt wird; gegen ihre Unterseite wird dureh ein Gebläse Aether zerstäubt, wobei sieh das Objekt abkühlt, zum Gefrieren kommt und dann gesehnitten werden kann; man bringt auf das Messer ein Tropfen Flüssigkeit (z. B. eine physiol. Koehsalzlösung, Wasser etc.), in weleher der Sehnitt aufthaut und sieh ausbreitet.

D. Die weitere Behandlung des Schnittes.

1. Paraffinbefreiung und Aufkleben.

Die auf die oben besehriebene Weise erlangten Sehnitte werden entweder als solehe weiter behandelt, oder, was zweekmässiger ist, auf einen Objektträger aufgeklebt und dann zugleieh mit demselben weiter bearbeitet.

45. Wir bespreehen zunäehst das Aufkleben der Paraffin-Sehnitte: die bequemste, zuverlässige und einfaehe Methode ist das Aufkleben mit Eiweiss naeh P. Mayer (**83. 2**). Hühnereiweiss wird filtrirt und mit gleichem Volumen Glyeerin versetzt; um der Fäulniss der Flüssigkeit vorzubeugen, setzt man dem Gemiseh etwas Kampfer oder salieylsaures Natron hinzu. Ein Tropfen dieser Flüssigkeit wird auf einem Objektträger in mögliehst dünner Sehieht gleiehmässig ausgebreitet. Auf die auf diese Weise präparirte Fläehe des Objektträgers werden die gefertigten Sehnitte in einer bestimmten Reihenfolge gelegt. Die an den Sehnitten eventuell vorhandenen Falten werden mit einem Pinsel geglättet und der ganze Sehnitt an die Glasfläehe behutsam angedrückt. Ist nun eine genügende Menge von Sehnitten auf dem Objektträger vorhanden, so erwärme man den letzteren auf einer kleinen Spiritus- oder Gasflamme bis das Paraffin gesehmolzen ist; dabei eoagulirt aueh das Eiweiss und die Sehnitte sind nunmehr fixirt und lösen sieh nur dann ab, wenn das Ganze mit Mitteln behandelt wird, die das Eiweiss lösen, wie z. B. starke Säuren, Alkalien, einige Farbstoffe.

Will man einen vorgesehriebenen Raum, etwa die Grösse eines Deekgläsehens mit aufgeklebten Sehnitten mögliehst ausnutzen, so kann man denselben auf einem Stüek Papier mit Konturen vorzeiehnen und den Objektträger in passender Lage darauf legen.

46. Eine zweite in vielen Beziehungen noeh bessere Methode ist die Fixirung der Sehnitte mit Wasser (Gaule): Man breite die Paraffinsehnitte in einer bestimmten Reihenfolge auf einer dünnen, auf dem Objektträger ausgebreiteten Wassersehieht aus, entferne mit Fliesspapier das überschüssige Wasser, ordne die Sehnitte definitiv mit dem Pinsel und bringe das Ganze in einen auf 30° C. erwärmten Thermostaten auf 12—24 Stunden. Die so angetroekneten Sehnitte werden über einer Flamme auf eine höhere

Temperatur, etwas über den Schmelzpunkt des Paraffins erwärmt, und können nun bei einer gewissen Vorsicht allen möglichen Nachbehandlungen unterzogen werden. Sorgfältigst gereinigte Objektträger sind hierzu unumgänglich nothwendig, weil sonst das Wasser sich nicht in einer Schicht, sondern tropfenweise ausbreitet. Der Vorzug dieser Methode liegt darin, dass das völlig verdunstete Wasser sich bei eventueller Nachfärbung der Schnitte ganz indifferent verhält, während das Eiweiss, namentlich in einer gewissen Dicke aufgetragen, sich unter Umständen mitfärben kann und die Durchsichtigkeit des Präparates beeinträchtigt.

47. Eine weitere Masse, womit auf dem Objektträger Schnitte aus schon vorher gefärbten Objekten fixirt werden können ist die folgende: 1 Theil Kollodium wird mit 3 Theilen Nelkenöl gemischt. Der Objektträger wird mit dieser Masse dünn angestrichen und die Schnitte darauf geordnet. Das Ganze wird in einem auf 50—60° erwärmten Thermostaten für einige Stunden gebracht, bis das Oel sich zu Tropfen ansammelt. Auch das Hin- und Herziehen (einige Mal) durch die Flamme führt zu demselben Resultate. Die so behandelten Objektträger dürfen bei weiterem Verarbeiten selbstverständlich nicht mit Flüssigkeiten, welche das Kollodium lösen in Kontakt kommen (Schällibaum).

48. Was die Celloidin-Präparate betrifft, so können sie zwar nicht mit gleicher Sicherheit auf den Objektträgern befestigt werden, sie lassen aber doch die Behandlung vieler Schnitte auf einmal zu: Man fängt in einer bestimmten Reihenfolge die Celloidinschnitte mit feuchtem, ungeleimtem Papier auf, indem man den Papierstreifen auf den auf dem Messer schwimmenden Schnitt einfach auflegt (s. T. 35); der Schnitt bleibt daran haften. In derselben Weise kann ein zweiter, dritter u. s. f. Schnitt mit demselben Papierstreifen aufgefangen werden, bis die ganze Fläche des Papierstreifens ausgenutzt worden ist. Eine Anzahl solcher mit Schnitten belegten Papierstreifen werden (damit sie während der weiteren Manipulationen nicht austrocknen) auf eine mit 70% Alkohol befeuchtete Lage von Fliesspapier in geordnete Reihen gelegt. Es wird nun auf einer entsprechend grossen Glasplatte sehr flüssiges Kollodium, nach Art, wie es die Photographen thun, dünn ausgebreitet. Wenn die Kollodiumschicht eingetrocknet ist, so legt man den Papierstreifen, mit den Schnitten nach unten auf die Glasplatte auf und bestreicht die Rückseite des Papiers vorsichtig mit dem Finger; ebenso verfährt man mit den anderen vorhandenen Streifen bis die Glasfläche ausgenutzt ist. Das Papier kann nun vorsichtig abgehoben werden, wobei die Schnitte an der Kollodiumschicht in der Regel haften bleiben. (Vor dem Austrocknen müssen die Schnitte stets durch Befeuchten mit 70% Alkohol geschützt werden.) Auf die Fläche der Glasplatte, auf welcher sie ausgebreitet liegen, wird eine zweite Kollodiumschicht in derselben Weise wie die erste aufgetragen, wobei die Schnitte zuvor mit Fliesspapier abgetrocknet werden müssen. Ist diese zweite Kollodiumschicht ebenfalls trocken geworden, so muss die Platte

sammt den Schnitten sofort in Wasser übertragen werden, in welchem sie mit der doppelten Kollodiumschicht sich ablösen und weiter behandelt werden können. Vor dem Einschliessen kann die Kollodiumplatte mit der Scheere in passende Abtheilungen zerschnitten werden.

49. Die Aufklebemethoden sind namentlich von Wichtigkeit für die Anfertigung von sogenannten Serien; darunter wird nichts anderes verstanden, als eine Anordnung der Schnitte in ihrer natürlichen Reihenfolge und daher die Möglichkeit erhalten bleibt, das Objekt aus den Schnitten heraus zu rekonstruiren.

Kommt es auf die Reihenfolge nicht an, so kann man die Paraffin- wie Celloidinschnitte einzeln behandeln. Die ersteren kommen zunächst in's Wasser, worin sie sich eben strecken; die Celloidinschnitte werden in 70% Spiritus bis zur weiteren Behandlung aufgehoben.

50. Bevor die mit Eiweiss aufgeklebten Schnitte weiter behandelt werden, muss das sie umschliessende Paraffin entfernt werden, was mit irgend einem Paraffin-lösenden Mittel, z. B. mit Toluol, Xylol, Terpentinöl u. s. f. geschieht. Nachdem das Paraffin gelöst ist, werden die Schnitte in Alkohol abs. übertragen, theils um das Glycerin des Eiweisses (s. o.) zur Lösung zu bringen, theils um sie zur weiteren Behandlung mit wässerigen oder schwach alkoholischen Lösungen zugänglich zu machen.

2. Die Färbung.

51. Es ist in den meisten Fällen nöthig, die Schnitte zu färben, da hierdurch manche Strukturverhältnisse deutlicher hervortreten und zwar aus dem Grunde, weil bestimmte Theile der Gewebe mehr, andere weniger Farbstoff in sich aufnehmen. Es tritt eine Differenzirung im Präparat auf, welche eine genauere Analyse ermöglicht. Besonders wichtig sind diejenigen Tinktionsmittel, welche hauptsächlich die Kerne tingiren.

Man kann das Präparat in einem oder in mehreren Farbstoffen färben, wobei verschiedene Gewebstheile sich verschieden färben können; man kann demnach Einfach- und Mehrfachfärbungen ausführen.

52. Gewisse Farbstoffe eignen sich auch zu einer sogenannten Stückfärbung, d. h. einer Färbung der ganzen Objekte, noch bevor sie geschnitten werden. Bei der nun folgenden Reihe der Farbstoffe eignen sich zur Stückfärbung ganz besonders das Borax-Karmin, Parakarmin, Hämalaun, das R. Heidenhain'sche Hämatoxylin etc. (s. weiter unten).

a) Schnittfärbungen.

α) Karmine. 53. Die wässerige Borax-Karminlösung: 8 g Borax werden mit 2 g Karmin verrieben und 150 ccm dest. Wasser hinzugefügt; nach 24 Stunden wird die Flüssigkeit vom Bodensatz abgegossen

und filtrirt. Die von Paraffin befreiten und mit Alkohol behandelten Schnitte werden in dieser Flüssigkeit einige Stunden (bis 12) belassen und eben so lange in einer 1/2—1% Salzsäure in 70% Alkohol ausgewaschen. Darauf werden sie in reinen 70% Spiritus übertragen.

54. Alkoholhaltige Karminlösung: 3 g Karmin und 4 g Borax werden in 93 ccm Wasser zur Lösung gebracht und dazu 100 ccm 70% Alkohol zugesetzt, längere Zeit umgerührt, dann stehen gelassen und schliesslich filtrirt. Behandlung der Schnitte genau wie in 53.

55. Parakarmin ist diejenige Karminlösung, die am meisten Spiritus enthält und ist schon deshalb von grossem Werth. Karminsäure 1 g, Chloraluminium 1/2 g, Chlorkalcium 4 g, werden in 100 ccm 70% Spiritus gelöst. Das Parakarmin färbt rasch, es tritt aber nicht leicht eine Ueberfärbung ein und eignet sich die Farbe besonders deshalb für Färbungen grösserer Stücke. Ausgewaschen wird in 70% Spiritus, bei Ueberfärbung mit Zusatz von 1/2% Chloraluminium oder 2,5% Eisessig. (P. Mayer **92.**)

56. Cochenille-Lösung nach Czocor: 1 g pulverisirter Cochenille und 1 g Alaun werden in 100 ccm Wasser suspendirt und unter Umrühren auf die Hälfte eingekocht. Nach dem Erkalten wird filtrirt und etwas Karbolsäure hinzugesetzt. Diese Flüssigkeit färbt ziemlich schnell, überfärbt aber nicht. Bevor die Schnitte mit Alkohol behandelt werden, müssen sie, wenn sie aus der Färbeflüssigkeit kommen, mit Wasser gewaschen werden, weil der Alaun durch Alkohol auf den Schnitt niedergeschlagen wird.

57. Alaun-Karmin (Grenacher): 100 ccm einer 3—5% Lösung des gewöhnlichen oder des Ammoniak-Alaun werden mit 1/2—1 g Karmin vermengt, 1/4 Stunde gekocht und nach dem Erkalten filtrirt. Diese Flüssigkeit färbt rasch und überfärbt nicht. Nach dem Färben werden die Schnitte mit Wasser gewaschen und dann mit Alkohol behandelt.

β) Hämatoxyline. 58. Die einfachste Färbelösung ist das wässerige Alaun-Hämatoxylin nach Böhmer: 1 g Hämatoxylin in 30 ccm abs. Alkohol gelöst und diese Lösung in 1/3% wässerige Alaunlösung hineingetröpfelt bis eine violette Farbe zum Vorschein kommt. Man lässt das Ganze einige Tage stehen, wobei die violette Farbe in eine blaue übergeführt wird. Aufgeklebte oder nicht aufgeklebte Schnitte kommen in diese Lösung, die sehr rasch färbt und werden etwa nach einer 1/2 Stunde mit Wasser ausgewaschen. Ist eine deutliche Kernefärbung vorhanden, so kann mit Alkohol weiter gearbeitet werden. Ist aber eine Ueberfärbung eingetreten, welche sich dadurch dokumentirt, dass auch andere Gewebstheile intensiv blau erscheinen, so dass die Kerne nicht mehr scharf genug hervortreten, so behandle man die Schnitte mit einer 1/10% wässerigen Salzsäurelösung, bis die blaue Farbe in eine hell-violette übergegangen ist; dann spüle man die Schnitte längere Zeit mit Wasser ab und behandle sie mit Alkohol.

59. Delafield'sches Hämatoxylin: um 600 ccm Flüssigkeit zu erlangen, löse man 4 g des krystallinischen Hämatoxylins in 25 ccm abs. Alkohol. Diese Lösung wird mit 400 ccm einer konzentrirten Alaunlösung vermengt. Dieses Gemenge wird 4 Tage lang offen stehen gelassen, filtrirt und je 100 ccm Glycerin und Methylalkohol hinzugegossen. Nach ein paar Tagen wird abermals filtrirt. Diese Flüssigkeit wird entweder unverdünnt oder mit Wasser verdünnt gebraucht. Die Färbung geschieht wie mit Böhmerschem Hämatoxylin.

60. Hämalaun (nach P. Mayer **91**): 1 g Hämatein wird in 50 ccm Alkohol von 90% unter Erwärmen gelöst und zu einer Lösung von 50 g Alaun in 1 l Wasser unter Umrühren gegossen. Dann wird Thymol zugesetzt, um dem Schimmeln der Flüssigkeit vorzubeugen. Die Vorzüge des Hämalauns sind grosse: die Farbe kann sofort nach dem Bereiten benutzt werden, sie färbt rasch, überfärbt namentlich mit Wasser verdünnt nicht, dringt tief ein und ist mit Vortheil auch für grössere Stücke zu benutzen. Nach der Färbung wird mit destillirtem Wasser ausgewaschen.

61. Für Schnittfärbung empfiehlt M. Heidenhain **92. 2** eine Hämatoxylin-Eisen-Alaunfärbung, welche namentlich verschiedene feinere Strukturverhältnisse in der Zelle hervorhebt. Die Fixirung erfolgt hierbei in Sublimat-Kochsalz 12—24 Stunden, eben so lang wird in fliessendem Wasser ausgewaschen und dann mit Alkohol von allmählich steigender Konzentration behandelt. Sehr dünne Schnitte werden mit Wasser aufgeklebt und kommen in eine $^1/_3$% wässerige Eisen-Ammoniumsulfatlösung auf 2—3 Stunden. Nach kurzem Abspülen mit Leitungswasser werden die Schnitte in eine $^3/_4$% wässerige Hämatoxylinlösung gebracht, worin sie schwarz werden. Nun kommen sie wieder in die erwähnte Eisenalaunlösung bis die erwünschte Differenzirung eingetreten ist.

γ) Aniline. 62. Besonders oft gebräuchlich als Kernefärbemittel ist das Safranin, vor allem werthvoll für Präparate, welche mit Flemming'scher Lösung und anderen Osmiumgemischen fixirt wurden. Die Safraninlösung wird folgendermassen hergestellt: man löst 1 g Safranin in 100 ccm abs. Alkohol und fügt noch 200 ccm dest. Wasser hinzu. In der Safraninlösung werden die Schnitte 24 Stunden gelassen und es wird dann mit einem schwach mit Salzsäure angesäuertem abs. Alkohol (1 pro Mille) ausgezogen. Nach kürzerer oder längerer Zeit geben sämmtliche Gewebstheile den Farbstoff ab und nur das Chromatin des Kernes bleibt gefärbt.

63. Eine Farbe, die sehr bequem zu handhaben ist, ist das Bismarckbraun: 1 g der Farbe wird mit 100 ccm Wasser aufgekocht und filtrirt; dann wird $^1/_3$ des Volumens abs. Alkohol zugesetzt. Das Bismarckbraun färbt rasch, überfärbt aber nicht. Ausgewaschen wird in abs. Alkohol. Es ist ebenfalls eine reine Kernfärbung.

64. Als drittes Kernfärbemittel der Aniline erwähnen wir das Methylgrün: 1 g wird in 100 ccm dest. Wassers gelöst und 25 ccm abs. Alkohol zugesetzt. Es färbt sehr rasch (Minuten). Man wäscht flüchtig mit Wasser ab, behandelt dann einige Minuten mit 70 % Spiritus, überträgt auf 1 Minute in abs. Alkohol etc.

65. In analoger Weise können auch andere, namentlich basische Anilinfarben, als Kernfärbemittel angewendet werden. Besonders zweckmässig gestaltet sich die Anwendung des Thionin oder Toluidin in verdünnter wässeriger Lösung. Die Kerne erscheinen dabei blau (der Schleim roth).

66. Wenn bestimmte Farben in Mischungen oder nacheinander auf denselben Schnitt angewendet werden, so färben sich nicht etwa alle Bestandtheile des Schnittes in der Farbe der Mischung, sondern die einen Theile färben sich mit der einen, die anderen mit der anderen Farbe. Dieses elektive Vermögen des Gewebes benutzt man zu Mehrfachfärbungen. Kommen zwei Farben in Betracht, so spricht man von einer Doppelfärbung.

67. Als erste Doppelfarbe erwähnen wir das Pikrokarmin nach Ranvier. Die Bereitung ist eine folgende:

1. 10 g Karmin werden mit etwas dest. Wasser in einer Schale zu Brei verrieben, dann werden etwas dest. Wasser und einige Tropfen Ammoniak hinzugefügt, um eine vollständige Lösung des Karmins zu erhalten.
2. Diese Lösung wird mit 1 Liter gesättigter Pikrinsäurelösung in Wasser gemischt (alles dieses geschieht bei gewöhnlicher Zimmertemperatur).
3. Diese Mischung wird in einen Pokal mit weiter Oeffnung hineingegossen und mit einem durchlöcherten Blatt Papier zugedeckt. Mit einem Strich auf der Wand des Gefässes wird das Niveau der Flüssigkeit bezeichnet.
4. Nun lässt man die Flüssigkeit mehrere Wochen ja sogar Monate in einem geheizten Raume. Nach einigen Tagen bildet sich auf der Oberfläche eine grünlich-graue Lage Schimmel. Durch Verdunstung senkt sich das Niveau der Flüssigkeit mehr und mehr. Man rührt diese indessen nicht an, bis sie sich etwa zu $^1/_5$ ihres Volumens reduzirt hat.
5. Dann zieht man behutsam die Schimmellage ab und dekantirt vorsichtig, so dass man am Grunde des Gefässes den Bodensatz von entstandenem pikrinsaurem Ammoniak liegen lässt; man mischt dann die dekantirte Flüssigkeit mit der abgezogenen Schimmellage, indem man die letztere mit den Fingern zerdrückt, damit keine grösseren Klumpen erhalten bleiben. — Dann erhitzt man die Flüssigkeit in einer Schale und lässt sie eine $^1/_4$ Stunde kochen. Auf diese Weise zerstört man die Pilze. Zu der, nun mehr eingedickten Flüssigkeit, fügt man so viel Wasser zu, dass man 1 Liter im Ganzen

bekommt, erhitzt abermals bis zum Kochen und filtrirt. Das Filtrat ist eine fertige Pikrokarminlösung. — Ein Tropfen dieser Flüssigkeit auf Filtrirpapier gebracht, bildet einen gelblich-braunen, von einem rosarothen Rand umgebenen Fleck; ist die Mitte des Fleckes zu roth, dann fügt man etwas pikrinsauren Ammoniak hinzu; ist die Lösung eine zu dünne, so macht man sie konzentrirter, indem man sie auf einem Wasserbade etwas verdunsten lässt.

Zu einem Schnitt wird ein Tropfen des Pikrokarmins auf dem Objektträger hinzugesetzt und in einer feuchten Kammer 24 St. gefärbt. Man setzt dann ein Deckglas auf das Präparat, saugt das Pikrokarmin mit einem Streifen Fliesspapier ab und lässt von der anderen Seite des Deckglases her einen Tropfen Ameisensäure-Glycerin (1 : 100) zufliessen. Nach Tagen kommt es zu einer richtigen Differenzirung des Präparates und kann man dann das angesäuerte Glycerin durch reines substituiren. An Objekten, die mit Osmiumsäure fixirt waren, erscheinen die Kerne roth, das Bindegewebe rosa, elastische Fasern kanariengelb, Muskeln strohgelb, Keratohyalin roth u. s. w.

68. Da die Zubereitung dieses Pikrokarmins eine etwas umständliche ist, so erwähnen wir hier ein zweites von Weigert empfohlenes Verfahren: 2 g Karmin werden mit 4 ccm Ammoniak verrührt und 24 St., gesehützt vor Verdunstung, stehen gelassen; es werden dann 200 g conc. wässeriger Pikrinsäure hinzugesetzt; nach 24 St. füge man wenige Tropfen Essigsäure, die einen geringen Niederschlag, der auch beim Umrühren sich nicht löst, verursacht. Nach 24 St. wird filtrirt. Geht der erwähnte Niederschlag durch den Filter durch, so setze man etwas Ammoniak hinzu, bis er sich gelöst hat. Beide Pikrokarmine lösen mit Eiweiss angeklebte Schnitte ab.

69. Karmin-Bleu de Lyon (nach Röse). Man schicke eine Stück- oder Schnittfärbung mit Karmin voraus (Alaun oder Boraxkarmin).

Bleu de Lyon wird in abs. Alkohol gelöst und so weit mit dem letzteren verdünnt, dass die Lösung nur ganz schwach bläulich erscheint. Darin werden die Schnitte 24 St. lang nachgefärbt. (Blau färbt sich z. B. die sich bildende Knochensubstanz.)

70. Pikrinsäure: eine gesättigte wässerige Lösung, 1 : 3 mit Wasser verdünnt, wird oft als zweite Farbe gebraucht. Diese Lösung kann auch auf die mit Karmin und Hämatoxylin vorgefärbten Schnitte angewandt werden. Man färbt 2 — 5 Minuten lang, spült mit Wasser ab, überträgt in Alkohol u. s. w.

71. Alkoholische Pikrinsäurelösungen können als zweite Farbe auch auf mit Safranin vorgefärbte Präparate angewandt werden.

72. Die alkoholische Pikrinsäurelösung kann zum Auswaschen der in Boraxkarmin gefärbten Stücke (s. u.) dienen. Hierbei erzielt man ebenfalls eine eigenthümliche Mehrfachfärbung. Auch kann man die Schnitte zuerst mit Pikrinsäure, dann etwa mit Alaunkarmin nachbehandeln.

73. Hämatoxylin-Eosin. Die mit Hämatoxylin vorgefärbten Schnitte kommen auf 5 Minuten in eine (1—2‰) wässerige Eosinlösung; dann werden sie mit Wasser so lange gespült, bis sie keine Farbe mehr abgeben. Nun werden sie kurze Zeit in abs. Alkohol ausgewaschen.

74. Hämatoxylin-Safranin nach Rabl 85. Schnitte von mit Chrom-Ameisensäure oder mit Platinchloridlösung fixirten Präparaten werden mit Delafield'schem Hämatoxylin (s. T. 59) wenig gefärbt, dann mit Safranin 12—24 Stunden nachgefärbt und solange mit abs. Alkohol ausgewaschen, bis sie keine farbigen Wolken mehr abgeben.

75. Von den zahlreichen gebräuchlichen Dreifachfärbungen erwähnen wir hier nur die wichtigste, von Biondi und Ehrlich empfohlene Rubin S-Orange G-Methylgrün-Methode nach der von M. Haidenhain **92.** 2 angegebenen Modifikation. Die besten Resultate werden an in Sublimat-Kochsalz fixirten Objekten gewonnen. Aus den drei angegebenen Farben werden konzentrirte wässerige Lösungen hergestellt (Rubin löst sich wie 1—5, Orange und Methylgrün wie 4—5). Die gesättigten wässerigen Lösungen werden in Proportionen von Rubin 4, Orange 7, Methylgrün 8 zusammengegossen. Die so erhaltene „Stammlösung" wird als Färbemittel in 50—100facher Verdünnung mit dest. Wasser benutzt. Die möglichst dünnen, mit Wasser angeklebten Schnitte verbleiben 24 Stunden in der Farbe und werden dann entweder in einem 90% Spiritus allein oder mit Essigsäure (1—2 Tropfen auf 50 ccm) versetztem, solange ausgewaschen, bis die ablaufende Flüssigkeit farblos erscheint. Vor der Färbung ist es zuweilen vortheilhaft, die Schnitte mit einer Essigsäure (2 p. M.) 1—2 Stunden zu behandeln.

76. In derselben Weise, wie die angeklebten Schnitte, werden auch einzelne, nicht aufgeklebte Schnitte behandelt. Für Paraffin-Schnitte wäre der Weg etwa folgender: die von trocken geschnittenen Objekten herrührenden Schnitte kommen in's Wasser; auf der Oberfläche desselben breiten sie sich vollständig aus, werden dann in abs. Alkohol übertragen, aus diesem in eine Paraffin lösende Flüssigkeit (Xylol etc.). Nachdem das Paraffin vollkommen entfernt wurde, kommen sie wieder in abs. Alkohol u. s. f., wie bei den aufgeklebten Schnitten.

Bei den Celloidinschnitten muss man darauf achten, falls es wünschenswerth ist, die schützende Celloidinhülle zu erhalten, dass die Präparate nicht mit Celloidin lösenden Mitteln in Berührung kommen. Diese sind Alkohol von 95% aufwärts, Aether, einige ätherische Oele, namentlich das Nelkenöl, nicht aber Origanum-, Cedernholz-, Lavendelöl etc.

b) Stückfärbungen.

Anstatt die Schnitte einzeln zu färben, kann man die Objekte auch vor dem Schneiden färben (Stückfärbung). Eine Stückfärbung nimmt im

Allgemeinen längere Zeit in Anspruch und sind dazu besonders folgende Farbstoffe geeignet:

77. Spirituöse Borax-Karminlösung (s. T. 54): Stücke von einem 1/2 Centimeter Grösse z. B. verbleiben in der Farbe mindestens 24 Stunden und werden dann ebenso lange mit salzsaurem Alkohol (1/2—1%ige Konzentration) behandelt; dann werden sie mit einem 70% Spiritus ausgewaschen und schliesslich in 90% Spiritus übertragen. Grössere Stücke werden entsprechend länger behandelt.

78. Das Parakarmin. Anwendung wie für Schnittfärbung, was je nach der Grösse des Stückes entsprechend lange Zeit in Anspruch nimmt (s. T. 55).

79. Alaunkarmin nach Grenacher (s. T. 57), welches, wie wir sahen, nicht überfärbt. Nach kürzerer oder längerer Färbung, je nach der Grösse des Stückes, muss das Objekt mit Wasser ausgewaschen, dann in 70%, dann in 90% Spiritus übertragen werden.

80. Hämalaun (s. T. 60), namentlich verdünnt mit Wasser, eignet sich für Stückfärbung gut. Nach der Färbung wird mit dest. Wasser gewaschen.

81. Auch mit Wasser stark verdünntes Böhmer'sches Hämatoxylin (s. T. 58), ähnlich angewendet wie Hämalaun, liefert bei kleineren Stücken präzise Färbungen.

82. Die R. Heidenhain'sche Hämatoxylinfärbung ist besonders für Stückfärbung zu empfehlen (86):

Die in Alkohol oder in Pikrinsäure konservirten Objekte kommen in eine 1/3% wässerige Hämatoxylinlösung auf 24 Stunden und werden dann ebenso lange mit einer 1/2% wässerigen Lösung von chromsaurem Kalium, welche so oft gewechselt werden muss, bis keine Farbwolken mehr auftreten, behandelt, darauf mit Wasser ausgewaschen und allmählich in starken Alkohol übergeführt. Diese Farbe färbt auch das Protoplasma, ist aber eine so intensive, dass sehr dünne Schnitte eine unerlässliche Bedingung für die Klarheit des Präparates sind.

83. Wurden die Stücke vorher mit Pikrinsäure fixirt und ist die Pikrinsäure nicht ganz ausgewaschen, so liefern die Stückfärbungen mit den aufgezählten Farben Doppelfärbungen.

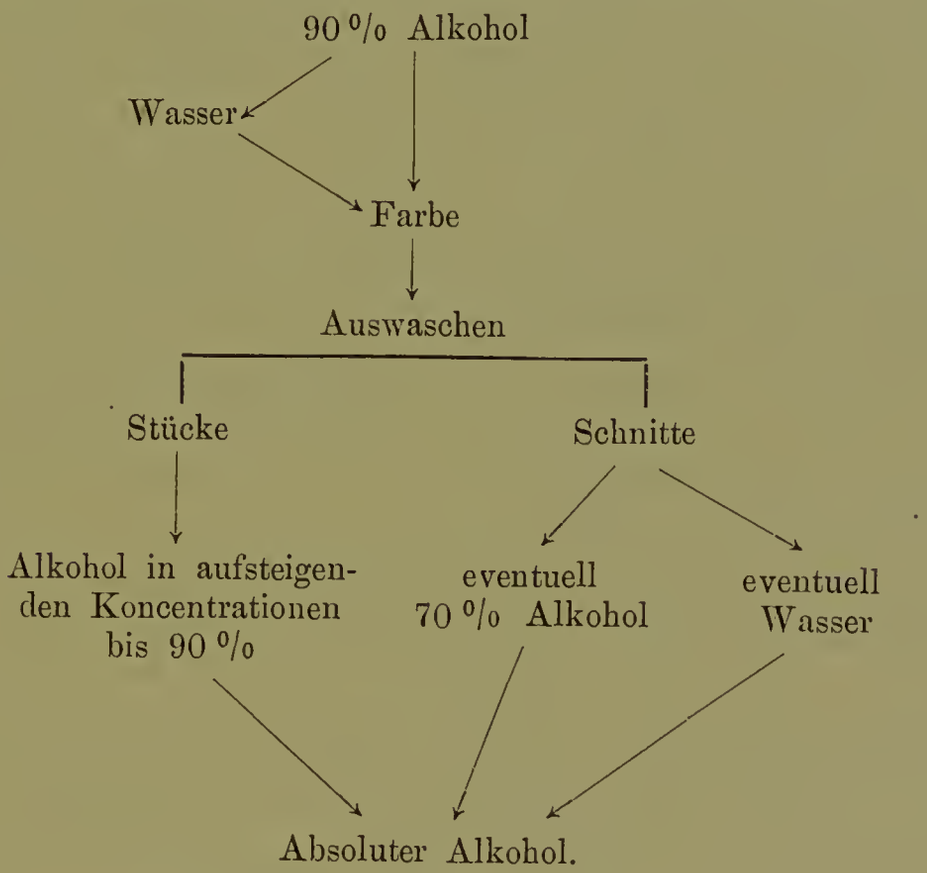
84. Die so in Stücken gefärbten Präparate können nach den gewöhnlichen Regeln durchtränkt und geschnitten werden, wobei die Schnittfärbung, falls man nicht mit der bereits vorhandenen Färbung eine zweite kombiniren will, wegfällt.

85. Im Ganzen gestaltet sich die Behandlung eines Objektes so, dass man dasselbe zuerst in irgend einer der oben angegebenen Konservirungsflüssigkeiten fixirt, dann sorgfältig auswäscht und dann in gewissen Fällen in Stücken, also noch vor dem Durchtränken mit Paraffin oder Celloidin, färbt;

oder die Färbung auf später verschiebt und die Schnitte dann entweder einzeln tingirt (im letzteren Falle können sie also der Reihe nach nicht mehr auf den Objektträger aufgeklebt werden), oder sie zuerst auf dem Objektivträger befestigt.

86. In allen Fällen entferne man vor dem Färben das Paraffin. Sind die Schnitte gefärbt und ausgewaschen, so kommen sie zuletzt in abs. Alkohol, falls man sie später zur längeren Aufbewahrung in harzige Substanzen überführen will; man kann sie indessen auch in Glycerin aufheben, in welches sie direkt aus destillirtem Wasser herüberkommen können.

87. Bei der Färbung der Schnitte und Stücke gilt also folgendes Schema:



E. Anfertigung von Dauerpräparaten.

Die harzigen, zum Einschluss des Präparates gewöhnlich dienenden Massen sind 1. der Kanadabalsam und 2. der Damarharz.

88. Der im Handel käufliche Kanadabalsam ist meistens in Terpentin gelöst; man dampft denselben langsam in einer Schale ein und löst ihn dann in Xylol, Toluol oder in Chloroform u. s. w. auf. Die passende Konzentration der Lösung wird man bei einiger Uebung bald errathen: eine dicke Kanadabalsamlösung dringt viel schwerer in die Interstitien des Schnittes ein und enthält meistens Luftblasen, die oft die besten Stellen des Präparates verdecken und nur mit Mühe, am besten

durch gelindes Erwärmen auf einer Flamme, weggebracht werden können. Dünnere Lösungen haben andere Nachtheile: sie verdunsten sehr rasch und der Raum zwischen Objektträger und Deckglas muss immer wieder von Neuem mit Kanadabalsam gefüllt werden; letzteres thut man am besten so, dass man an einem Glasstabe einen Tropfen der Lösung hängen lässt und denselben an den Rand des Deckgläsehens bringt; durch Kapillarität breitet sich dieser Tropfen zwischen Objekt- und Deckglas aus. Das Troeknen des Kanadabalsams geht überhaupt ziemlich langsam vor sich und ist durchaus abhängig von der jeweiligen Temperatur. Man bedient sich deshalb mit Vortheil eines Thermostaten, in welchen man die Präparate hineinbringt und in welchem sie ungefähr nach 24 Stunden eine Trockenheit erreichen, die die Beobachtung mit Immersionslinsen gestattet (das Immersionsöl muss nämlich nach dem Beobachten vom Deckgläschen stets abgewischt werden, was nur dann ohne Verrücken des letzteren geht, wenn der Balsam vollständig eingetrocknet ist und das Deckgläschen festhält).

89. Der Damarharz wird vorzugsweise in Terpentinöl und Benzin zu gleichen Theilen gelöst und hat den Vorzug, die Präparate nieht so stark aufzuhellen wie der Kanadabalsam. Sonst wird er wie letzterer angewandt.

90. Da nun der Alkohol sich mit Kanadabalsam und Damarharz nicht mischt, so bedient man sich, um die Objekte in diese Substanzen zu bringen, auch hier einer Zwischenflüssigkeit, als welche ätherische Oele, Xylol, Toluol etc. gebraucht werden.

91. Hat man aufgeklebte Sehnitte einzuschliessen, so ist das Verfahren ein einfacheres. Man benetzt die die Schnitte enthaltende Fläche des Objektträgers, der vorher in abs. Alkohol war, etwa mit Nelkenöl, oder, was noch besser ist, bringt das ganze Präparat in ein Gefäss mit Nelkenöl,wo man es längere Zeit verweilen lässt (Minuten), jedenfalls bis die Diffusionsströme des Alkohols und des Nelkenöls aufgehört haben, was man mit blossem Auge sieht; dann nimmt man den Objektträger heraus und lässt das haftende Nelkenöl in das Gefäss zurück abfliessen, wischt dann die Rückseite und die Kanten des Objektträgers mit einem Tuch troeken ab und legt das Präparat mit den Schnitten nach oben vor sich auf den Tisch. Nun bringt man einen Tropfen Kanadabalsam etwa an die linke Seite des die Schnitte enthaltenden Quadraten und fasst ein vorher sorgfältig geputztes Deckgläsehen mit einer Pineette an; bei einiger Uebung lernt man dieses auch mit den Fingern zu thun, wobei man sich hüten muss, die Fläehen des Deckgläschens zu berühren: man fasst es nur an den Rändern an und legt den freien Rand derart auf den Tropfen des Kanadabalsam auf, dass letzterer nur die Unterfläehe des Deekgläschens benetzt, worauf man dasselbe langsam zu senken beginnt und sieht zu, dass der Kanadabalsam sich gleichmässig ausbreitet und keine Luft schöpft. Ist dieses geschehen, so ist das Präparat fertig und kann zum Trocknen in den Thermostaten gebracht werden.

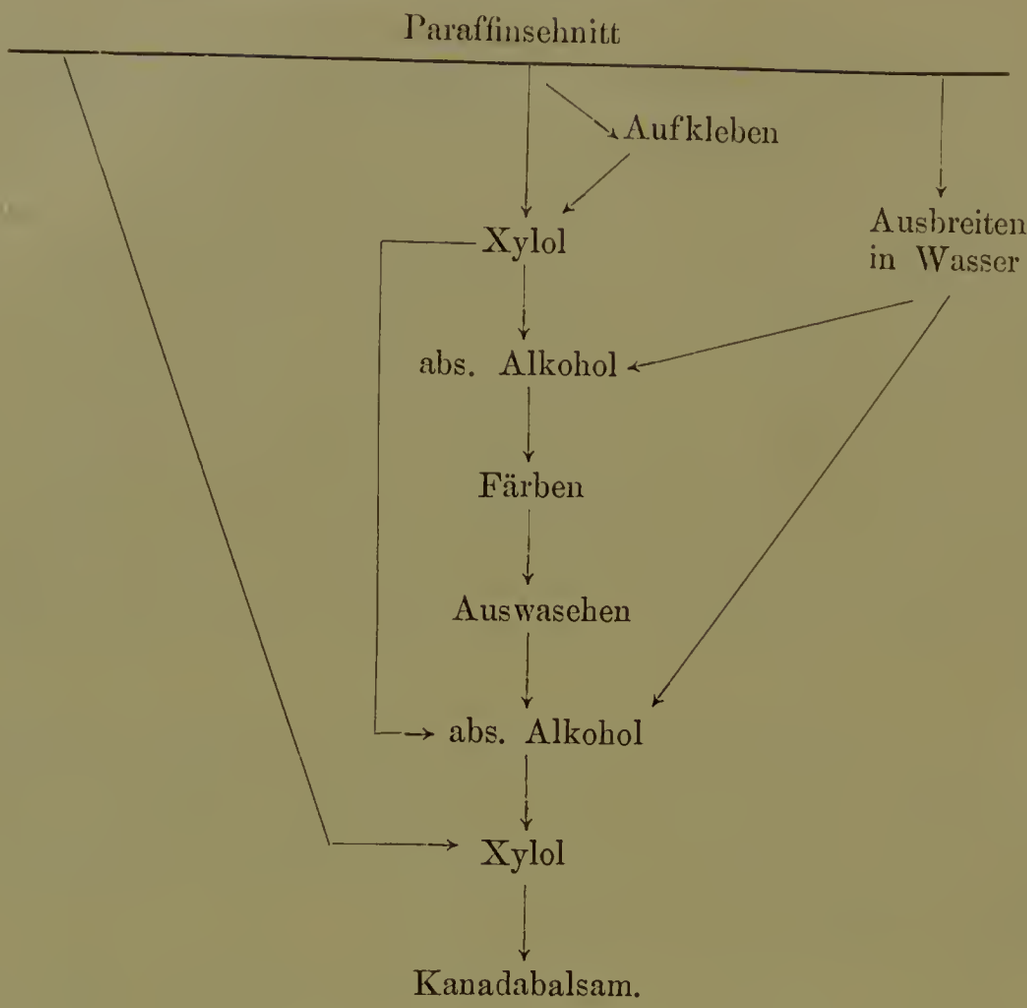
92. Hat man nicht aufgeklebte Schnitte, so bediene man sich eines Spatels, um sie aus dem abs. Alkohol in das Nelkenöl und von diesem auf den Objektträger zu bringen; dabei muss geachtet werden, dass der Schnitt auf dem Spatel vollkommen ausgebreitet liegt, eventuelle Falten kann man mit einer Nadel ausgleichen (namentlich ist diese Vorsicht nöthig, wenn der Schnitt aus dem Nelkenöl auf den trockenen Objektträger kommt). Beim Herabziehen des Schnittes von dem Spatel (mit einer Nadel) kommt eine geringe Menge Nelkenöl mit auf das Glas und muss möglichst entfernt werden, sei es durch Abfliessen oder durch Absaugen mit Fliesspapier; dann schliesst man den Schnitt in Kanadabalsam wie vorher ein, wobei man darauf achten muss, dass bei der Ausbreitung des Kanadabalsamtropfens nicht an den Rand des Deckgläschens zu liegen kommt. Ist indessen letzteres geschehen, so thut man am besten das Deckgläschen wieder aufzuheben, um von Neuem einzuschliessen. Gerückt darf an dem Deckgläschen nicht werden.

93. In einzelnen Fällen ist es rathsam, beim Einschliessen des Präparates (so namentlich bei den dem Nelkenöl gegenüber empfindlichen Farbestoffen) das Nelkenöl entweder gar nicht zu benutzen (statt dessen andere ätherische Oele, auch Toluol oder Xylol oder Aehnliches) oder dasselbe mit Toluol vom Objektträger behutsam wegzuspülen.

94. Um in Glycerin einzuschliessen, eine Methode, die für solche Schnitte, welche nach der Färbung nicht mehr mit Alkohol in Berührung kommen und nicht zu stark aufgehellt werden sollen, von Vortheil ist, bringe man die Schnitte aus dem Wasser auf den Objektträger, bedecke sie mit einem Tropfen Glycerin und lege ein Deckgläschen auf.

95. Um solche Präparate längere Zeit aufzubewahren, muss das Glycerin luftdicht abgeschlossen und das Deckgläschen fixirt werden. Hierzu bedient man sich der sogenannten Umrandungsmassen, mit welchen man das Deckgläschen umzieht. Diese Massen haften am Glase, erstarren, verbinden das Deckgläschen mit dem Objektträger und schliessen das Glycerin luftdicht ab. Besonders geeignet für diese Zwecke ist der Krönig'sche Lack. Er wird fogendermassen angefertigt: 2 Theile Wachs werden geschmolzen, hierzu stückweise 7—9 Theile Kolophonium unter Umrühren zugesetzt. Man kann die Masse heiss filtriren. Vor Anwendung einer Oelimmersion empfiehlt es sich, den Rand mit alkoholischer Schellacklösung zu überstreichen.

96. Die verschiedenen Möglichkeiten bei der Behandlung des Paraffinschnittes können durch folgendes Schema (zum Theil nach Böhm & Oppel) ausgedrückt werden:



F. Anleitung zum Injektionsverfahren.

97. Zuletzt seien hier noeh einige Bemerkungen über die Injektion der Gefässe eingesehaltet, vermittelst weleher man die Beziehungen der letzteren zu den benaehbarten Geweben kennen lernt. Die Injektion ist unerlässlieh beim Studium der Verbreitung der Kapillaren, welehe sonst so stark kollabiren, dass sie als solehe nur sehwer erkannt werden können. Dieses Verfahren besteht darin, dass man die Gefässe mit einer zu mikroskopisehen Zweeken geeigneter und für die Sehnittmethoden zugängliehen Masse füllt. Soleher Massen giebt es eine Anzahl und überhaupt ist die Injektionsteehnik zu einem ausgedehnten selbständigen Kapitel der anatomisehen Teehnik geworden.

Als Injektionsmassen für Blutgefässe sind Gelatinemassen im Gebraueh und wir führen hier eine rothe und eine blaue an.

98. Die erstere ist eine Gelatinkarminmasse und wird folgendermassen vorbereitet: 1) Es wird ein Karminbrei hergestellt, indem man etwa 4 g Karmin mit 8 eem. Wasser übergiesst und sorgfältig verreibt. In diesen Brei giesst man soviel Ammoniaklösung hinzu, bis das Ganze laekfarben, d. h. dunkelkirsehroth und durehsiehtig geworden ist. 2) 50 g feinster Gelatine werden in destillirtem Wasser auf 12 Stunden gelegt, bis die Ge-

latine aufgequollen ist. Die Letztere wird mit Händen ausgepresst und etwa in einer Porzellanschale, bei ungefähr 70° C. geschmolzen. Nun wird die Lösung 1 zur Lösung 2 unter beständigem Umrühren vorsichtig in kleinen Mengen hinzugefügt, bis eine vollständige Mischung beider Flüssigkeiten erzielt worden ist. Jetzt kommt der schwierigste Abschnitt bei der Fertigstellung der Masse, nämlich das Zutröpfeln einer etwa 25% Essigsäure. Während dieser Prozedur muss die Masse stets auf 70° erwärmt bleiben und immer umgerührt werden. Man tröpfelt solange, bis die Lackfarbe in eine ziegelrothe und undurchsichtige Farbe eben umzuschlagen anfängt, was von einem einzigen Tropfen Essigsäure abhängt. Auf diese Weise wird die Masse neutral oder schwach sauer (ammoniakalisch reagirende Massen diffundiren durch die Gefässwände) und kann durch Flanell warm filtrirt werden (Wärmefilter).

99. Die blaue Masse wird mit im Wasser löslichen berliner Blau hergestellt. Man fertigt eine gesättigte Lösung und fügt sie zu einer auf 70° erwärmten Gelatinelösung in Wasser (wie vorher), bis die gewünschte Intensität der Farbe erreicht ist.

100. Es sind übrigens auch fertige Injektionsmassen im Handel vorhanden. Ausser den Erwähnten, auch solche, die mit chinesischer Tusche gefärbt sind etc.

101. Kleine Thiere werden entweder ganz injizirt, wobei man die Kanüle der Spritze in das linke Herz oder in die Aorta einführt, oder, bei grösseren Thieren, resp. bei genauer auszuführenden Injektionen, indem man in eines der zuführenden Gefässe des zu injizirenden Organes die Kanüle einführt. Eine passende Unterbindung einiger der übrigen Gefässe ist zu berücksichtigen u. s. w.

102. Vor der Injektion müssen die Thiere oder ihre Organe auf etwa 38° C. durchwärmt werden (etwa im warmen Wasser), damit die Injektionsmasse nicht vor ihrem Eindringen in die feinen Gefässe erstarrt.

103. Jedenfalls empfiehlt es sich noch vor der Injektion das Thier ordentlich ausbluten zu lassen, oder durch vorsichtiges Quetschen der betreffenden Organe möglichst viel Blut aus denselben zu entfernen.

104. Die mit Karmin injizirten Organe werden in Alkohol fixirt, dürfen aber mit Säuren und Alkalien nicht in Berührung kommen. Solche mit Berlinerblau injizirten Stücke pflegen für die Nachbehandlung weniger empfindlich zu sein. Blass gewordene Stücke (oder Schnitte) pflegen ihre blaue Farbe in Nelkenöl wieder zu erlangen.

105. Behandelt man die mit Berlinerblau injizirten Stücke oder Schnitte mit einer Palladiumchlorürlösung, so geht die blaue Farbe in eine tiefbraune über und diese Farbe bleibt unverändert (Kupffer).

106. An flachen Membranen und Schnitten können die Gefässe auch in der Weise klar gemacht werden, dass man durch Versilberung die Grenzen ihrer Epithelzellen darstellt. Dieses kann entweder so geschehen,

dass man eine 1 ‰ Silbernitratlösung in die Gefässbahnen injizirt, oder aber nach dem Verfahren von Chrzonszczewsky eine 1/4 % Silbernitratlösung in Gelatine einspritzt. Letzteres Verfahren ist von Vortheil, weil die Kapillaren nach der Erhärtung des injizirten Stückes praller gefüllt erscheinen. Die so behandelten Organe können geschnitten werden; die Epithelzeichnung der Gefässe erscheint aber erst, nachdem die Schnitte dem Lichte exponirt worden sind.

107. Nach den erwähnten Injektionsmethoden können auch andere Lumina, wie z. B. die der Drüsen gefüllt werden. Hier füllen sich aber dieselben in der Regel mangelhaft, weil ihre Wände weniger resistent sind und sie vielfach blind auslaufen; die Injektionsmasse bewirkt daher oft Zerreissungen.

108. Für die Lymphbahnen, Lymphgefässe und Lymphspalten ist die Methode der Injektion durch Einstich üblich. Sie besteht darin, dass man eine zugespitzte Kanüle in das zu injizirende Gebiet durch Einstich einführt und unter möglichst konstantem und geringem Druck injizirt. Die Injektionsflüssigkeit breitet sich dann in Bahnen, welche den geringsten Widerstand bieten, aus. Hierfür werden in der Regel das wässerige Berlinerblau und die wässerige Silbernitratlösung benutzt, weil die dickflüssigeren Gelatinelösungen noch mehr Zerreissungen hervorrufen.

109. Für die Darstellung der Blutkapillaren und der Lymphbahnen ist das Verfahren von Altmann (**79**) von Interesse; es besteht darin, dass man die Gefässe mit Olivenöl injizirt. Die Stücke werden dann mit Osmiumsäure behandelt, mit dem Gefriermikrotom geschnitten und mit Aqua Javelli (konz. wäss. Lösung des unterchlorigsauren Kalium) behandelt. Dabei lösen sich sämmtliche Gewebe auf und es bleiben die Ausgüsse der Gefässe als schwarze Stränge übrig (Korrosion). Die Behandlung dieser Präparate ist wegen der Brüchigkeit der Oelstränge eine äusserst minutiöse. Für die Lymphwege hat Altmann (ibid.) die sogenannte Fettimprägnation angegeben. Man legt frische Gewebsstücke, dünne Lamellen der Organe, Hornhaut u. s. w. in Olivenöl 1, absol. Alkohol 1/2, Schwefeläther 1/2 (auch Ricinusöl 2, Alkoh. abs. 1) auf 5—8 Tage. Dann werden die Stücke mehrere Stunden mit Wasser behandelt, wobei die äusserlich anhaftenden Fetttheilchen mechanisch entfernt und innerhalb der Lymphwege niedergeschlagen werden. Nun werden die Objekte mit Osmiumsäure behandelt, mit dem Gefriermikrotom geschnitten und korrodirt. Es empfiehlt sich hierbei, die Korrosionsflüssigkeit auf das 2—3fache zu verdünnen.

Allgemeiner Theil.

I. Die Zelle.

Der thierische Organismus setzt sich aus gewissen Elementartheilen zusammen, die man Zellen nennt. Sie wurden von Schleiden im Pflanzenreiche, von Schwann im Thierkörper entdeckt; aber erst nachträgliche Untersuchungen haben dargelegt, dass allen Organen, auch da, wo die Zelle als solche nur schwer zu erkennen ist, zellige Elemente zu Grunde liegen; kurz, überall wo wir mit thierischem Gewebe zu thun haben, muss es unser Bestreben sein, dasselbe auf Zellen zurückzuführen. — Die einfachsten Formen im Thierreiche sind Wesen, welche nur aus einer Zelle bestehen (Protozoen). Auch in der Entwickelung der höheren Thiere ist die Anfangsstufe, das befruchtete Ei, eine Zelle, welche durch Theilung sich vermehrend, eine Anzahl von zunächst gleichartigen Zellen bildet. Durch Anpassung und Arbeitstheilung schlagen diese Zellen (Furchungskugeln) verschiedene Weisen der Entwicklung ein, sie differenziren sich, ändern ihre Form und Beschaffenheit, übernehmen verschiedene Funktionen und gewähren sehr mannigfaltige Bilder. Die Grundform hat man sich als eine kuglige vorzustellen.

Wir haben zunächst diejenigen Bestandtheile der Zelle zu berücksichtigen, welche ihr konstant zukommen, gleichgiltig, ob sie z. B. zu einer Epithelzelle oder zu einem wandernden Leukocyten geworden ist. Jede Zelle besteht aus dem Zellkörper und dem vom Zellkörper umschlossenen Zellkerne.

A. Der Zellkörper.

Der Körper der Zelle besteht hauptsächlich aus einer Substanz, die man Protoplasma nennt. Unter dem Begriff des letzteren versteht ein Histologe nicht etwa eine einheitliche Substanz von gleichmässiger physikalisch-chemischer Beschaffenheit, sondern ein Gemenge von verschiedenen,

zum grössten Theil nicht näher bekannten organischen Verbindungen, die der Hauptsache nach zu den Proteïnkörpern, oder Eiweissstoffen im weitesten Sinne, gehören. Trotz der mannigfaltigen Verschiedenheiten in der Zusammensetzung weist das Protoplasma gewisse allgemeine, wesentliche Eigenschaften auf, die wir an ihm überall da, wo es vorhanden ist, finden.

Im einfachsten Falle lässt das Protoplasma bestimmt geformte Strukturen erkennen: es sind Fäden oder Platten, welche gerade oder geschlängelt verlaufen, sich verzweigen, mit einander verbinden und oft zu einem regelmässigen Gerüst gruppiren. Diese Fäden bestehen wahrscheinlich aus aneinander gereihten kleinen Körperchen, welche man in der letzten Zeit als Zellmikrosomen nennt (vergl. van Beneden **83**, M. Heidenhain **94** u. A.). Diese Substanz bezeichnen wir als Protoplasma im engeren Sinne (Kupffer **75**) oder als Filarmasse nach Flemming **82**. Die zwischen den Fädchen verbreitete, mehr flüssige Substanz ist das Paraplasma (Kupffer) oder die Interfilarmasse Flemming's.

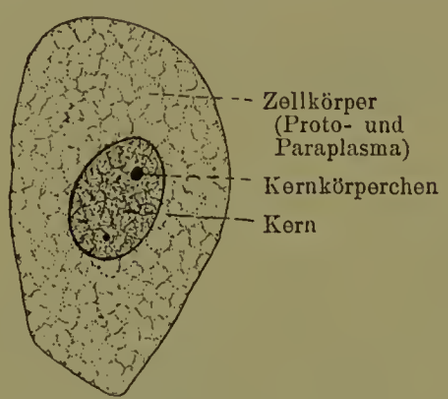


Fig. 3.

Zelle einer Talgdrüse des Menschen. 820mal vergr.

Die wichtigsten vitalen Vorgänge der Zelle scheinen an das Protoplasma gebunden zu sein, während dem Paraplasma eine untergeordnetere Rolle zukommt.

Das Protoplasma äussert Bewegungserscheinungen, die sich einestheils durch Kontraktionen kund geben, anderentheils durch Bildung von Fortsätzen dokumentiren, welche entweder als stumpfe Hervorbuchtungen (Loben) oder als lange sich allmählich zuspitzende, mitunter verzweigte Fäden auftreten (Pseudopodien). Das Aussenden und Wiedereinziehen der Pseudopodien befähigen diese Zelle ihren Aufenthaltsort zu wechseln: indem die Spitze eines solchen Fortsatzes an irgend einem Körper kleben bleibt und den übrigen Theil der Zelle nach sich zieht, bewegt sich bei Wiederholungen dieses Prozesses, die Zelle kriechend weiter (Wanderzellen). Gewisse Zellen nehmen mittels ihrer Pseudopodien Nahrung auf; die letzteren umfliessen dann bestimmte Fremdkörper und befördern sie langsam nach dem Zellenleib, wo sie einem Assimilationsprozess unterliegen können (Phagocyten, Metschnikoff).

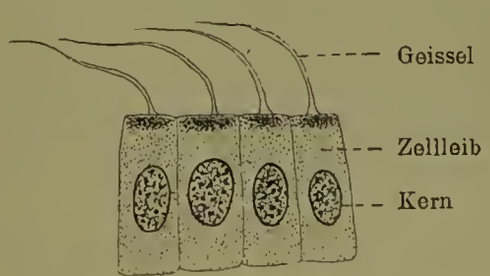


Fig. 4.

Cylindrische Geisselzellen aus der Urniere von Petromyzon Planeri. 1200mal vergr.

Aehnliche, fadenförmige aber konstante Fortsätze sind an manchen Zellen in Gestalt von Cilien entwickelt und können in lebhafte Bewegung versetzt

werden (Flimmerzellen). An gewissen Zellen ist nur ein einziger langer Fortsatz vorhanden, mittels welchen isolirte Zellen sich in rotirende oder fortschreitende Bewegungen versetzen können (Geisselzellen, Spermatozoen). Sogenannte undulirende Membranen etc. sind auch Lokomotionsorgane.

Auch im Inneren des Protoplasmas treten Bewegungserscheinungen auf, die auf Strömungen zurückzuführen sind, welche namentlich bei pflanzlichen Zellen öfters eine auffallende Regelmässigkeit in der Richtung des Stromes zeigen. Aber auch die sogenannte Molekularbewegung kommt in Zellen vor: man sieht dann im Protoplasma suspendirte Körnchen sich lebhaft hin- und herbewegen (Brown).

Das lebende Protoplasma ist in hohem Grade sensibel und reagirt auf chemische und physikalische Reize ausserordentlich lebhaft.

Besonders empfindlich ist dasselbe in Hinsicht der Temperatur. Alle Lebenserscheinungen vollziehen sich in der Wärme rascher, energischer als in der Kälte. Dieses bezieht sich namentlich auf die Bewegungserscheinungen der Zelle, wie auch besonders auf ihre Fortpflanzung.

Man kann, indem man auf das Protoplasma verschiedene Temperaturen einwirken lässt, seine Bewegungen verlangsamen oder beschleunigen. Bei zu hohen und zu niederen Temperaturen stirbt es leicht ab. — Gewisse chemische Substanzen, welche in einer bestimmten Richtung die Zelle treffen, wirken je nach ihrer Konzentration entweder abstossend oder anziehend auf sie ein. Es sind Erscheinungen, welche man als negativen und positiven Chemotropismus (Chemotaxis) bezeichnet. Solche Wirkungen der chemischen Stoffe fallen natürlich bei verschiedenen wandernden Körperzellen wie auch bei bestimmten freilebenden einzelligen Wesen, je nach ihrer Beschaffenheit und Empfindlichkeit verschieden aus. Jedenfalls haben alle diese Erscheinungen, zu welchen auch die vom Wasser (Hydrotropismus) und Licht (Heliotropismus) ausgeübten Wirkungen zu rechnen sind, für die Beurtheilung mancher im Wirbelthierkörper vor sich gehenden Prozesse (z. B. bei der Entstehung von durch Mikroorganismen verursachten Krankheiten) eine grosse Bedeutung.

Das Protoplasma enthält oft Einschlüsse, welche nicht unbedingt zur Konstitution desselben gehören. Wir erwähnen zuerst die oft im Protoplasma anzutreffenden sogenannten Vakuolen; es sind mehr oder weniger scharf abgegrenzte Hohlräume, welche mit einer Flüssigkeit gefüllt sind. Die Zahl und die Grösse dieser Vakuolen ist sehr veränderlich, und hängt die letztere in den meisten Fällen von ihrem Füllungsgrade ab; die Flüssigkeiten, die sich in ihnen befinden, sind von sehr verschiedener Natur, aber immer vom Protoplasma selbst ausgeschieden. Begreiflicher Weise wird man die Vakuolen dort am besten sehen, wo die Funktion der Zelle hauptsächlich im Secerniren besteht — da findet man oft grosse Blasen, die fast die ganze Zelle erfüllen und schliesslich ihren Inhalt nach aussen entleeren (Becherzellen, Epithelien der Schleimdrüsen, Leberzellen etc.).

Inhaltskörper von festerer Beschaffenheit sind nur spezifisch umgewandelten Zellen eigen; wir erwähnen Fett, Pigment, Glykogen, Krystalle. Am meisten wird die Zelle durch Produktion von Fett modifizirt; die Masse des letzteren nimmt in der Regel die Gestalt eines grösseren Tropfens an, der die Lage der typischen Bestandtheile der Zelle in den meisten Fällen stark beeinflusst. Weniger modifizirt wird sie durch Einlagerung von Pigment, das entweder im gelösten Zustande oder in Gestalt von feinen, zum Theil krystallinischen Körperchen im Protoplasma enthalten sein kann.

Mehr diffus vertheilt ist das Glykogen, welches wir in embryonalen Zellen fast überall antreffen, beim Erwachsenen z. B. in den Leber- und Knorpelzellen.

Ausnahmsweise finden sich in den thierischen Zellen einzelne Krystalle, z. B. in den rothen Blutkörperchen einiger Knochenfische; in grösseren Mengen, sternförmige Figuren bildend, finden sie sich in abgestorbenen, im kühlen Raum gehaltenen Fettzellen.

Im Protoplasma kommen fast überall Granula vor, über deren chemische Zusammensetzung noch nichts Bestimmtes bekannt ist. Manche Autoren verlegen die vitalen Eigenschaften des Protoplasmas gerade in diese Körper hinein (Altmann **94**). (Vergl. T. 122.)

In einzelnen Fällen zeigt die äussere Protoplasmaschicht der Zelle Differenzirungen, welche zur Bildung einer isolirbaren Membran führen können (z. B. in Fettzellen, Knorpelzellen, Becherzellen etc.). Man nimmt an, dass sowohl die Filar-, als auch die Interfilarmasse an der Bildung dieser Membran theilnehmen.

B. Der Kern.

Ein zweiter konstanter Bestandttheil der thierischen Zelle ist der Kern. In der Regel ist er vom Protoplasma scharf gesondert und ist im einfachsten Falle ein rundes Bläschen, das aus mehreren Substanzen besteht und im Innern komplizirt gebaut ist. Von der Form des Kernes kann man sagen, dass sie im Allgemeinen der Gestalt der Zelle entspricht: bei langgestreckten Zellen ist er ebenfalls langgestreckt; er plattet sich ab, wenn die Zelle abgeplattet ist. In Fällen, wo sich die Zelle durch enge Spalträume hindurchdrängt, passt sich der Kern allen ihren Formveränderungen an, ohne sich dabei aktiv zu bewegen. Er ist im Ganzen von einer weichen Beschaffenheit, kann mit Leichtigkeit durch Inhaltskörper des Protoplasmas eingedrückt werden, um später, wenn der Druck beseitigt ist, seine ursprüngliche Gestalt wieder anzunehmen. Eine gewisse Elasticität ist ihm nicht abzusprechen. Auch selbständige, vom Protoplasma nicht in Abhängigkeit stehende Bewegungen wurden an den Kernen vielfach beobachtet.

Nur in seltenen Fällen ist die Form des Kernes eine ganz andere als die der Zelle und hier sind namentlich die Kerne der Leukocyten zu erwähnen, die oft mehrfach eingeschnürt, manchmal sogar ringförmig sind (Lochkerne). Bei gewissen Gliederthieren kommen verästelte Kernformen vor, die auch in den Hautdrüsen von Schildkröten angetroffen worden sind.

Die Grösse der Kerne im Verhältniss zur Zelle ist Schwankungen unterworfen; besonders grosse Kerne finden sich z. B. in jungen Eizellen, in gewissen Epithelzellen etc.

Das Innere des Kernes besteht zunächst aus einem Gerüste, in dessen Fäden Mikrosomen eingelagert sind. Bei Behandlung des Kernes mit bestimmten Färbestoffen nehmen allein die letzteren Elemente des Gerüstes den Färbestoff auf, weswegen man die sie zusammensetzende Substanz als Chromatin bezeichnet und ebenfalls von Chromatingerüsten spricht. Die übrigen Bestandtheile des Gerüstes bestehen aus einer Substanz, welche sich bei der Anwendung der gleichen Färbemittel nicht färbt und die man in Folge dessen zu den anderen Substanzen des Kernes, zum Achromatin, rechnet. Den achromatischen Bestandtheil des Gerüstes nennt man Linin. — Das Chromatin stellt man in chemischer Hinsicht zu den als Nucleine bezeichneten Eiweisskörpern.

Betrachtet man grössere Kerne, deren Chromatinfärbung eine wohl gelungene ist, so sieht man, dass die Mikrosomen in dichter Anordnung und reihenweise im Liningerüst liegen. Letzteres durchsetzt den Kern in allen Richtungen.

Zwischen den Lininfäden befindet sich der sogenannte, sich ebenfalls nicht färbende Kernsaft (Interfilarmasse, Paralinin, Nucleoplasma), — eine Substanz von einer mehr flüssigeren Beschaffenheit. In ihr findet man in jedem ruhenden Kerne einen oder mehrere sich ebenfalls färbende Körper von meistens runder Form eingelagert. Diese Gebilde sind die Kernkörperchen oder echten Nucleolen; ihre Substanz färbt sich in ähnlicher Weise, wie die des Chromatins, aber etwas schwächer. Andere Reagentien, namentlich solche, die das Chromatin lösen, aber nicht die Substanz der echten Nucleolen, beweisen, dass der Stoff, aus welchem die letzteren bestehen, von dem des übrigen Chromatins verschieden ist, — man nennt ihn das Paranuclein (F. Schwartz).

In manchen Fällen lassen sich im Linin Mikrosomen eigener Art nachweisen, die zu einer Substanz gehören, welche man als Lanthanin bezeichnet. Letztere Substanz färbt sich in saueren Anilinfarben, im Gegensatz zu Chromatin, welches in basischen Anilinen sich färbt; daher auch die Namen Oxy- und Basichromatin. [M. Heidenhain (**94**)].

Im Gegensatz zu den echten Nucleolen kommen in den Knotenpunkten des Lininnetzes noch die sogenannten, oft echte Nucleolen vortäuschenden Netzknoten vor, welche nichts anderes als dichtere Ansammlungen von Chromatin sind.

Gegen das Protoplasma der Zelle ist die Abgrenzung des ruhenden Kernes gewöhnlich eine scharfe und wird durch eine Membran hergestellt, die in ihrer Beschaffenheit zum grössten Theile dem Chromatin ähnlich ist. Sie bildet in der Regel keine ganz kontinuirliche Lage, sondern zeigt mitunter Unterbrechungen, Lücken, in denen sich Kernsaft befindet; beide Substanzen sind Bestandtheile der Kernmembran und hängen mit den gleichnamigen Theilen des Kerninneren kontinuirlich zusammen. Ausserdem geht eine vom Protoplasma her sich differenzirende, dichtere Schicht desselben in die Bildung der Kernmembran ein.

Ein ruhender, d. h. nicht in Theilung begriffener Kern ist also in der Regel ein scharf kontourirtes (Membran) Bläschen, das in seinem Innern ein chromatisches (Nuclein-) und ein achromatisches (Linin-) Gerüst zeigt und ausserdem noch Kernsaft (Paralinin) und Nucleolen (Paranuclein) enthält.

Nicht immer ist das Chromatin in Form eines Gerüstes im Kern vertheilt. In manchen Fällen, so z. B. in jungen Eiern gewisser Thiere, in den Spermatozoen, ist es zu einem kompakten Körper zusammengeballt. In den Eiern täuscht es dann oft einen echten Nucleolus vor, dieser besteht aber hier nicht aus Paranuclein, sondern aus Nuclein (Keimfleck).

C. Kern- und Zelltheilung.

Die in der Histologie der Wirbelthiere und des Menschen in Betracht kommenden Zellen vermehren sich ausschliesslich durch Theilung; die Phänomene, welche diesen Prozess einleiten, kommen zuerst im Kerne, dessen Bestandtheile sich hierbei in einer ganz bestimmten Weise umordnen und umbilden, besonders auffallend zur Beobachtung. Während der Mitose wird die Beziehung der Kernsubstanz zum Protoplasma der Zelle eine sehr innige, was dadurch zu Stande kommt, dass die Kernmembran meist schon zu Anfang des Vorganges sich auflöst. Durch diesen Umstand ist jede scharfe Grenze zwischen Kern und Protoplasma während der mittleren Phasen der Kerntheilung geschwunden.

Der leichteren Verständlichkeit halber nehmen wir an, die Zelle, deren Theilung verfolgt werden soll, habe eine ellipsoidische Form, wie die Figg. 5—11 es zeigen. Wir können dann an der Zelle eine lange Achse, zwei den Achsenenden entsprechende Polregionen und eine Aequatorialebene unterscheiden. Die Aequatorialebene steht senkrecht auf der Achse, ist von beiden Achsenenden gleich weit entfernt und geht durch das Centrum des Kernes. In dieser Ebene erfolgt die Theilung der Zelle (Figg. 12—15). Die hier sub a), b), c) und d) getrennt behandelten Prozesse, gehen gleichzeitig vor sich und sind nur der Uebersicht halber jeder für sich geschildert.

1. Die Mitose (indirekte Kerntheilung).

a) Verhalten des Chromatins.

Zunächst sieht man, dass das Chromatingerüst, sammt seiner Unterlage, dem Linin, sich zu einem vielfach gewundenen, an der Kernperipherie gelagerten Fadenknäuel (Spirem) umbildet. Anfangs ist der Faden dick, wird aber allmählich dünner, wobei die Zahl der Windungen des Knäuels in demselben Maasse zunimmt. Darauf tritt ein Zerfall des noch zusammenhängenden Knäuels quer zur Längsrichtung seines Fadens in eine ganz bestimmte Anzahl einzelner Segmente. (Chromosomen, Waldeyer 88). Diese biegen sich in der Regel in charakteristischer Weise zu zweischenkligen Schleifen in Form eines **U**. Die Umbiegungsstellen der Schleifen heissen ihre Scheitel. Allmählich nähern sich die Scheitel aller Schleifen dem Centrum des Kernes und bilden schliesslich, radiär geordnet, eine charakteristische Sternfigur (Monaster) in der Aequatorialebene (Fig. 9).

Gewöhnlich in diesem Stadium oder auch schon früher (in vielen Fällen aber auch in einem anderen der vorhergehenden Stadien) tritt der bedeutungsvolle Vorgang ein, dass jede Chromatinschleife sich der Länge nach spaltet: jede Schleife theilt sich zuerst an der Umbiegungsstelle; dann schreitet die Theilung fort, bis sie das freie Ende der Schleife erreicht hat. Nun wandern die Tochterschleifen mit ihrer Umbiegungsstelle voran, in entgegengesetzter Richtung, den Polen der Zelle (Umordnungsstadium) zu (Fig. 10—11). Die zu einem Tochterkern gehörigen Schleifen bilden um jeden Pol abermals eine Sternfigur (Dyaster), welche durch Verwachsung ihrer Schleifen, die diesmal von ihrem freien Ende ausgeht, allmählich in eine Knäuelform übergeht (Dispirem), deren Chromatinfäden nach und nach die Beschaffenheit der im ruhenden Kerne vorhandenen annehmen.

Der letztere Prozess geht derart vor sich, dass jede Schleife seitliche Fortsätze treibt, welche sich mit einander und mit den Fortsätzen der anderen Schleifen verbinden, um nach und nach wieder ein Gerüst herzustellen. In allen diesen Phasen werden die Schleifen selbstverständlich von der sie umhüllenden Lininsubstanz begleitet.

Auf diese Weise entstehen also aus einem Kern zwei Tochterkerne, indem das Chromatin des Mutterkernes genau in zwei gleiche Portionen getheilt wird.

b) Verhalten des Achromatins.

Neben diesen, während der Kerntheilung vor sich gehenden Veränderungen des Kernes treten Erscheinungen auf, welche sich theils an der achromatischen Substanz des Kernes abspielen, theils an Elemente gebunden

sind, welche wahrscheinlich aus dem Protoplasma herstammen. — Schon in ruhenden Zellen kann man in günstigen Fällen wahrnehmen, dass im Protoplasma, dem Kerne genähert ein stark lichtbrechendes Körperchen sich befindet, welches einfach, hantelförmig oder doppelt vorhanden sein kann.

Das Körperchen ist von einer helleren Zone Protoplasmas, das öfters schon frühe, noch bevor die eigentlichen Theilungsprozesse beginnen, Strahlungen erkennen lässt (Polsonne, Aster Fol). Diese Strahlen (Polradien) gehen nicht vom centralgelegenen Körperchen aus, sind aber gegen dasselbe orientirt.

Das central gelegene Körperchen nennt man das Centrosoma [Boveri (87), Corpuscule polaire van Beneden (87)]; die umgebende differenzirte Protoplasmamasse — das Archiplasma [Boveri (87), Sphère attractive van Beneden (83)].

Ist das Centrosoma ein einfacher Körper, so sieht man, dass am Anfange des Kerntheilungsprozesses dieser Körper sich verdoppelt und die beiden Stücke fangen sammt dem sich ebenfalls theilenden Archiplasma auseinander zu rücken an. So kommt es zu Stande, dass jedes Centrosom von seinem eigenen Archiplasma umgeben wird. Zwischen den beiden Hälften des Archiplasmas bleiben Fäden ausgespannt, welche sich an die Strahlen des Asters direkt anschliessen [Centralspindel Hermann (91)]. Das Auseinanderrücken der Archiplasmahälften (Astrosphären) dauert fort, bis ihre beiden Centrosomen einander gegenüberstehen und die zu dieser Zeit im Umordnungsstadium sich befindenden chromatischen Elemente zwischen sich fassen. Die Centralspindel ist währenddessen gewachsen, ihre Fäden laufen durchgehend von Sphäre zu Sphäre und heissen Verbindungsfäden. Selbst noch in der Phase des Tochtersternes sieht man die Verbindungsfäden immer noch kontinuirlich von Pol zu Pol verlaufen. Sie fangen erst dann an in ihrem äquatorialen Theile undeutlich zu werden, wenn die Theilung der Zelle selbst beginnt.

Zur Zeit der Knäuelphase entwickeln sich aus der Lininsubstanz des Kernes ebenfalls achromatische Fäden, die an der Peripherie der Kernsubstanz verlaufen und sich an die in Längstheilung begriffenen Chromosomen ansetzen. Sie verbinden die Chromosomen mit je einem, nunmehr polargelegenen Archiplasmafeld (Centrosphäre) und indem die Chromosomen an diesen Fäden wie auf Schienen gleiten, gelangen sie allmählich in die Nähe des Centrosoms des entsprechenden Poles.

Hinsichtlich der Entstehung des Centrosomas sind die Ansichten noch getheilt. Einige Autoren leiten dieses Gebilde aus dem Kern her, andere aus dem Protoplasma. Verschiedenes spricht dafür, dass dieses Gebilde in letzter Instanz aus dem Kern stammt. Bei der Entwickelung der Spermatozoen von Ascaris fand Brauer das Centrosoma unzweifelhaft im Kerne

der Zelle liegend; J. Demoor konstatirte, dass bestimmte Gifte, die das Protoplasma lähmen oder abtödten, den Kern und das Centrosoma nicht afficiren, Thatsachen, welche für die Zusammengehörigkeit beider Gebilde sprechen.

c) Verhalten des Zellleibes.

Die Theilung des Zellleibes wird in manchen Fällen durch eine äquatoriale Differenzirung der Verbindungsfäden eingeleitet: man sieht in dieser Region Körnchenreihen auftreten, die eine zweireihige Anordnung annehmen. Nun beginnt die Zelle sich an ihrem Aequator einzuschnüren; die Einschnürung geht zwischen den beiden Körnchenreihen hindurch bis sie die Zelle vollkommen halbirt hat. Erst jetzt ziehen sich die Fäden eines jeden Theilstückes nach dem Kerne zurück, der noch keine Membran gebildet hat, was etwa im Stadium des Dispirems geschieht. Das Centrosoma mit dem Archiplasma liegt wiederum im Polfelde, während die Verbindungsfäden durch den Gegenpol in den Kern hineingezogen werden [v. Kostanecki (**92. 2**)]. Erst während dieser Phase bildet sich die Membran aus, und der Kern nimmt nach und nach die Beschaffenheit eines ruhenden Kernes an. Die äquatoriale Differenzirung der Verbindungsfäden wurde im Pflanzenreiche zuerst beobachtet und als Zellplatte benannt. Bei den thierischen Zellen ist eine solche Zellplatte nur verhältnissmässig selten und auch dann in rudimentärer Form entwickelt [v. Kostanecki (**92. 1**)].

Zwischen den getheilten Zellen wurden mehrere in ihrer Tinktionsfähigkeit dem Chromatin nicht unähnlichen Körperchen beobachtet, die möglicherweise Reste einer Zellplatte sind, namentlich wenn man berücksichtigt, dass ähnliche Körper noch vor der Zelltheilung am Aequator der Fäden gesehen wurden. Flemming nannte sie Zwischenkörperchen (**91. 1**).

d) Phasen der mitotischen Kerntheilung.

Den hier geschilderten Vorgang der indirekten Kern- und Zelltheilung theilt man gegenwärtig, nach Strasburger (**84**) in drei Perioden ein: die erste Periode erstreckt sich vom Beginne der Theilung bis zum Beginn der bipolaren Anordnung der chromatischen Kernfigur (Umordnungsstadium) — Prophasen; die zweite Periode erstreckt sich von hier ab bis zur Zeit, zu welcher die Schleifen den Aequator verlassen und nach den Polen zu rücken anfangen — Metaphasen. Die Wiederherstellung des ruhenden Tochterkernes und die Zelltheilung umfasst die Stadien der Anaphasen.

Aber selbst nach der Bildung der Tochterkernmembran haben Kern und Astrosphäre ihre normale Lage in der Zelle noch nicht erreicht. Es finden, wie M. Heidenhein bei Leucocyten nachgewiesen hat, Bewegungserscheinungen an beiden Gebilden statt, welche den Zweck haben, ihnen die normale Stellung in der Zelle zu geben (Telophasen M. Heidenhain **94**).

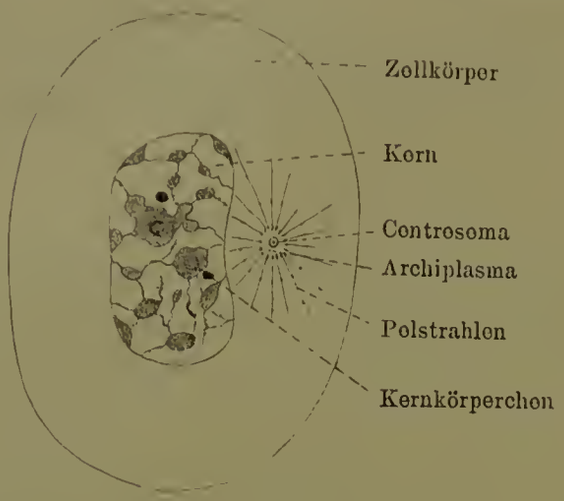


Fig. 5.

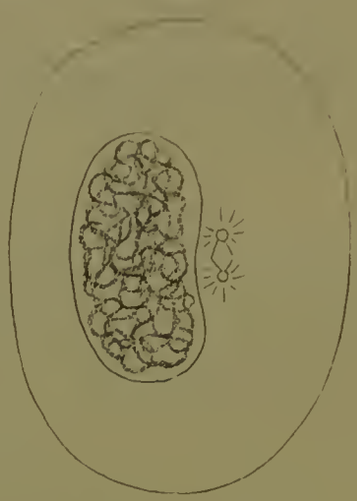


Fig. 6.

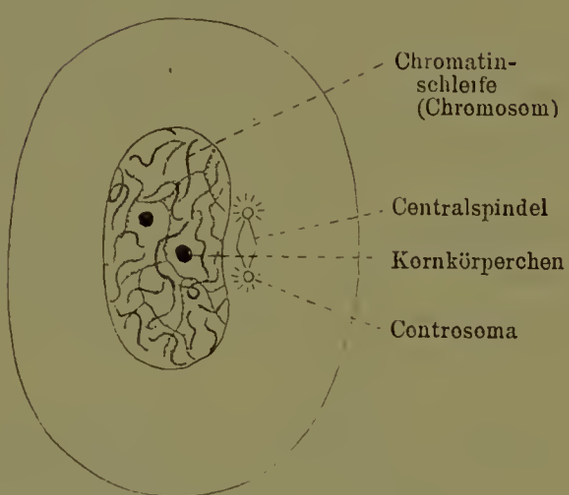


Fig. 7.

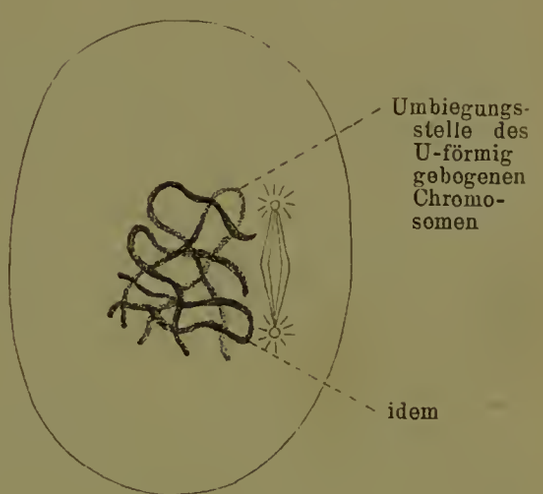


Fig. 8.

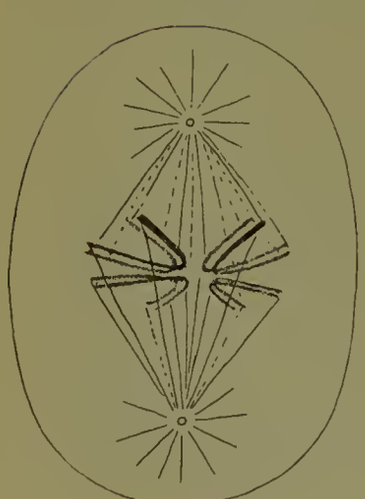


Fig. 9.

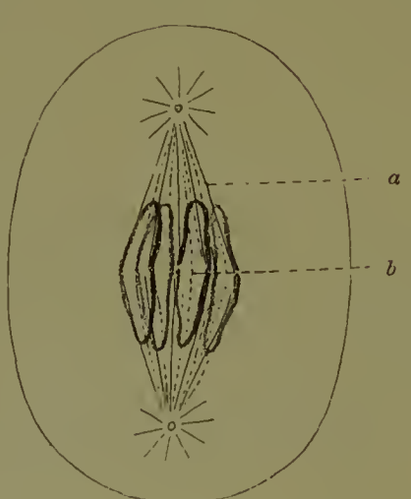


Fig. 10.

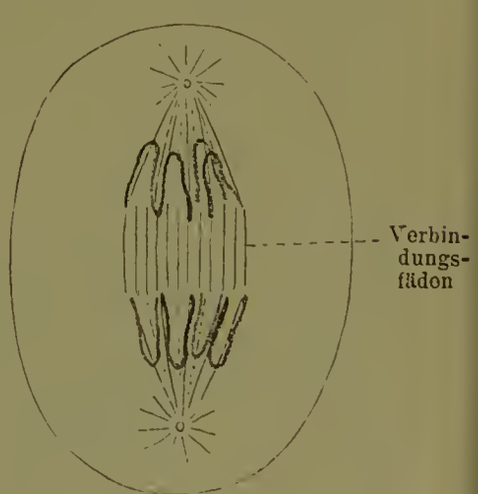


Fig. 11.

Schematische Darstellung des Zell- und Kerntheilungsvorganges.

Fig. 5—8 Prophasen; Fig. 9 und 10 Metaphasen; Fig. 11—15 Anaphasen.

Fig. 5 ruhender Kern; Fig. 6 dickfädiger und 7 feinfädiger Knäuel (Spirem); Fig. 8 Segmentirung des Spirems zu einzelnen Chromosomen; Fig. 9 Längsspaltung der Chromosomen; Fig. 10 bipolare Anordnung der getheilten Chromosomen (Ende des Umordnungsstadiums); Fig. 11 Wanderung der Chromosomen nach den Polen.

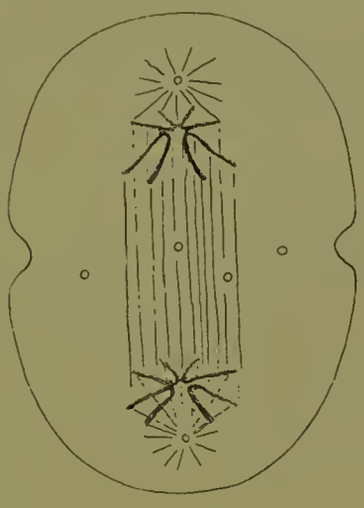


Fig. 12.

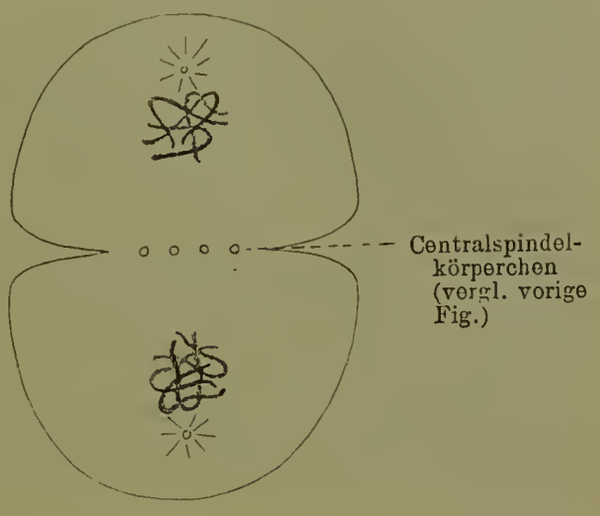


Fig. 13.

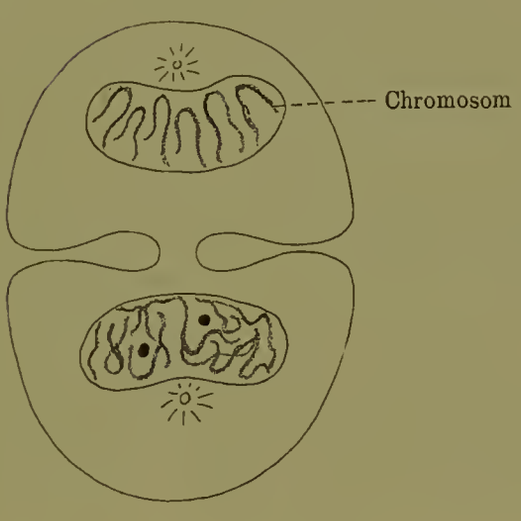


Fig. 14.

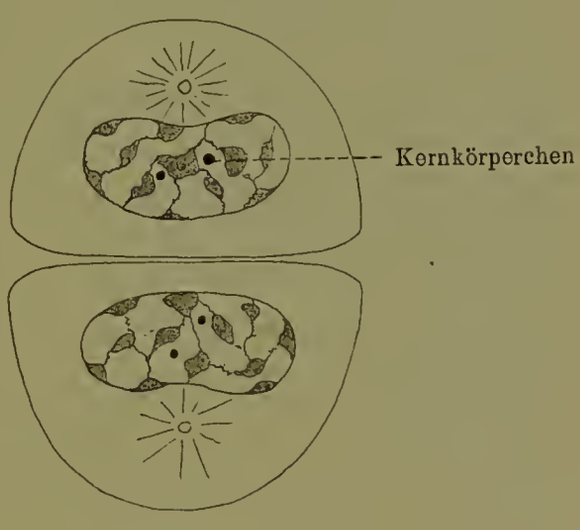


Fig. 15.

Fig. 12 Dyaster; Fig. 13 und 14 Ausbildung des Dispirems; Fig. 15 zwei Tochterzellen mit ruhenden Kernen. Der Einfachheit halber haben wir von Fig. 8—13 bloss 4 resp. 8 Chromosomen eingezeichnet. Man sieht, dass in Fig. 12 auch der Zellenleib sich zu theilen beginnt.

Aus unserer Beschreibung geht hervor, dass die Anaphasen gleiche Stadien aufweisen wie die Prophasen, nur in einer umgekehrten Reihenfolge. Hier ist das Resultat der ruhende Kern, während die Prophasen zu Metaphasen herüberführen.

Nach dem Modus der indirekten Kerntheilung vermehrt sich auch das befruchtete Ei; aus ihm gehen auf die geschilderte Weise die Furchungszellen (Blastomeren) hervor, aus welchen sich dann der ganze Embryo aufbaut.

e) Die heterotypische Form der Kerntheilung.

Der eben geschilderte Modus der indirekten Kerntheilung ist der gewöhnliche; hievon abweichend ist z. B. die sogenannte heterotypische Theilungsform [Flemming (87)], die in gewissen Zellen des Hodens, den Spermatocyten,

vorkommt und dadurch ausgezeichnet ist, dass die Anfangsstadien hier in Wegfall kommen, weil der Kern von Anfang an eine knäuelförmige Struktur besitzt. Die Längsspaltung und Längstrennung der Chromatinfäden erfolgt schon bei der ersten Spirembildung, darauf entsteht eine Phase, welche mit einer Sternfigur der gewöhnlichen Mitose verglichen werden kann, obwohl die freien Enden der Fäden hier nur sehr selten deutlich zur Beobachtung kommen. Dies rührt daher, dass die Enden der Fäden bei der Längsspaltung verbunden bleiben, oder, wenn eine gänzliche Trennung erfolgte, abermals verkleben. Auf diese Weise entstehen geschlossene Schlingen, die von Pol zu Pol ziehen („Tonnenform"); später reissen die Fäden äquatorial und schreiten polarwärts zur Bildung des Tochtersternes, indem sie sieh abermals verdoppeln.

2. Die Amitose.

Von der indirekten Kerntheilung verschieden ist die sogenannte direkte Kerntheilung (Amitose), die nur selten normalerweise vorzukommen scheint und nur ausnahmsweise mit einer nachfolgenden Zelltheilung verbunden ist [vergl. auch Flemming (**91. 3**)]. Durch diesen Prozess entstehen in den meisten Fällen mehrkernige Zellen, wie z. B. mehrkernige Leukoeyten ete. Die komplizirten Kernfiguren der indirekten Theilung fehlen hier ganz: an einer Stelle schnürt sich der Kern ein und zerfällt in zwei Stücke; oft nimmt er vorher noch eine Ringform an (Lochkern) und zerfällt gleiehzeitig in mehrere Fragmente, die zunächst unter einander verbunden bleiben (mehrkernige Zellen); Centrosomen und Archiplasma sind hier ebenfalls vorhanden und scheinen sich am ganzen Vorgang rege zu betheiligen, obwohl die näheren Beziehungen zwischen Achromatin und Chromatin hier noeh nicht ermittelt sind.

D. Befruchtungsvorgang.

Eine besondere Stellung innerhalb der Zellen überhaupt nehmen die Geschlechtszellen ein. Damit eine zur Embryonalentwickelung führende Theilung des Eies stattfinden kann, muss dasselbe befruchtet werden (eine Ausnahme hiervon bilden die sich parthenogenetisch entwickelnden Eier). Dieses geschieht durch die männliche Geschlechtszelle, das Spermatozoon (Spermatosom).

Dem Wesen nach besteht die Befruchtung aus einer Konjugation von zwei Zellen, wobei manche Eigenthümlichkeiten im Verhalten beider Geschlechtszellen erwähnt werden müssen.

Wie das Ei, so auch die das Spermatozoon bildende Zelle durchlaufen gewisse der Befruchtung vorausgehende und sie bedingende Stadien. Vorausgreifend sei erwähnt, dass die Kerne beider Geschlechtszellen während der Vorbereitung zur Konjugation einen Theil ihres Chromatins einbüssen, der Art, dass sie

nur die Hälfte des Chromatins einer gewöhnlichen „somatischen“ (Körper-) Zelle enthalten.

Bei der Konjugation der Ei- und Samenzelle vereinigen sich auch die beiden Kerne derselben (Ei- und Spermakern) zu einem einzigen Kern (Furchungskern), der also aus eben angeführten Gründen die gleiche Menge Chromatin enthalten muss, wie eine somatische Zelle.

In früheren Stadien ist das Ei eine indifferente Zelle, deren Kern nichts Eigenthümliches bietet und hier als Keimbläschen bezeichnet wird. In dem Maasse, als das Ei reift, rückt das Keimbläschen an die Peripherie desselben und hier beginnen eigenthümliche Erscheinungen aufzutreten, welche ihrem Wesen nach auf eine zweimalige inäquale Theilung der Eizelle zurückgeführt werden können.

Das eine Theilstück ist bei beiden Theilungen viel kleiner wie das andere und wird als Richtungskörper bezeichnet. Beim Abschluss dieser Theilungen sind also 1. zwei Richtungskörper und 2. das nun befruchtungsfähig gewordene Ei vorhanden. Bei diesen Vorgängen verhält sich das Keimbläschen folgendermassen: Während der Reifung des Eies entwickeln sich aus dem Nuclein desselben (s. o. pag. 40) chromatische Schleifen (primäre Schleifen), die sich frühzeitig der Länge nach theilen, so dass ihre Anzahl doppelt so gross wie in einer somatischen Zelle (sekundäre Schleifen) wird. Auf dem Wege nach der Peripherie des Eies verliert das Keimbläschen seine Membran und es vollziehen sich in ihm Prozesse, die sich auf das engste denen einer gewöhnlichen indirekten Kerntheilung anschliessen, d. h. die eine Hälfte der chromatischen Elemente kommt in den Richtungskörper zu liegen, die andere bleibt im Ei zurück und theilt sich, ohne zu einem Ruhestadium zu kommen, abermals, wodurch das zweite Richtungskörperchen gebildet wird. In dem nun zurückgebliebenen Theil des Keimbläschens, den man jetzt als Eikern [O. Hertwig 78] bezeichnet, ist die Hälfte der Zahl der ursprünglichen primären Schleifen, oder wenn man will, ein Viertel der sekundären vorhanden.

Die Entwickelung der männlichen Geschlechtszellen verläuft in ihren Anfangsstadien ähnlich wie die des Eies und besteht ebenfalls aus mehrmaligen Theilungen der Spermatogonie. Diese theilt sich in gleiche Stücke, welche die Zellen zweiter Generation, die Spermatocyten, darstellen. Aus einer ebensolchen Theilung der Spermatocyten gehen die Spermatiden hervor, welche sich direkt in Spermatozoen umwandeln. Die letzteren sind Geisselzellen: ihr Kopf besteht vorwiegend aus Kernsubstanz; auf diesen folgt ein Verbindungsstück, das nach den neuesten Untersuchungen von Fick das Centrosoma und das Archiplasma enthält. Beide genannten Theile der männlichen Geschlechtszelle sind die Wesentlichsten und kommen bei der Befruchtung ausschliesslich in Betracht. Der Schwanz des Spermatozoon spielt bei der letzteren keine Rolle (vergl. weiter unten die Geschlechtsorgane).

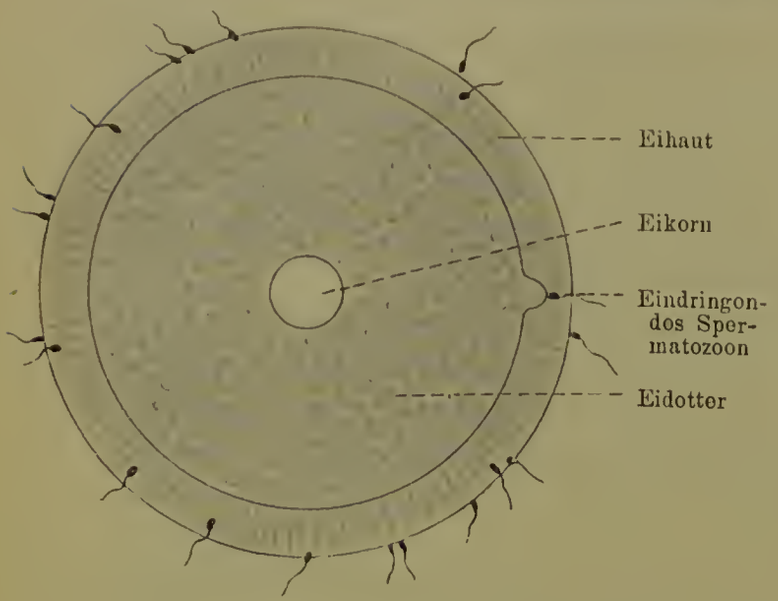


Fig. 16.

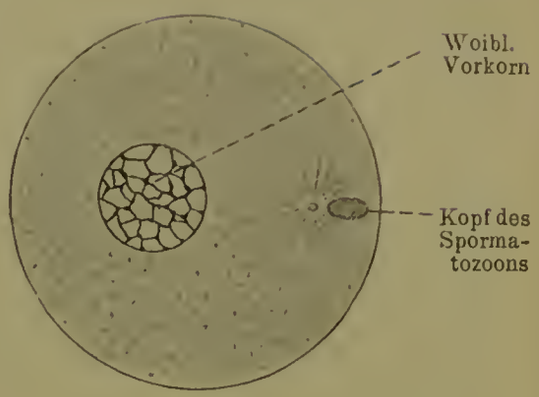


Fig. 17.

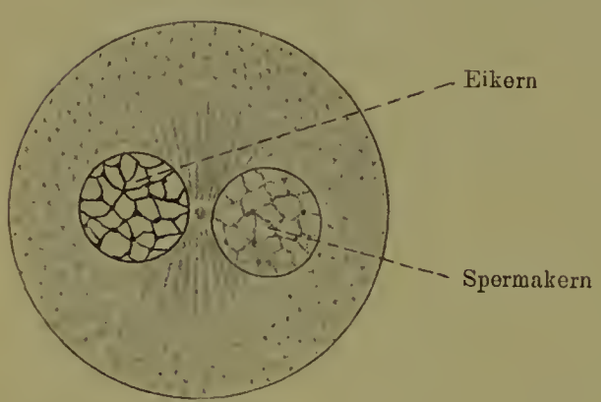


Fig. 18.

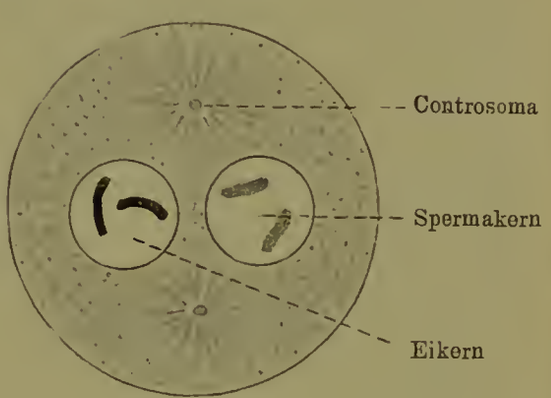


Fig. 19.

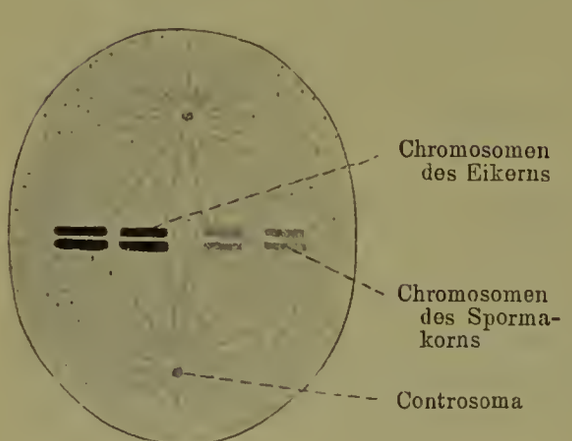


Fig. 20.

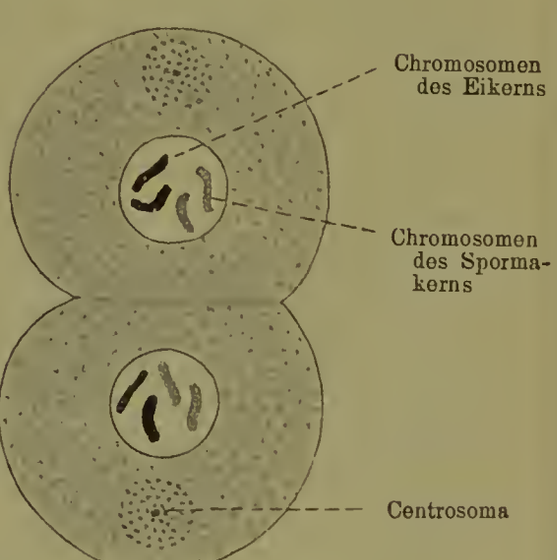


Fig. 21.

Schema des Befruchtungsvorganges nach Boveri (88).

Fig. 16. Das Ei ist von Spermatozoon umschwärmt; eines von ihnen dringt in das Ei eben ein. Ihm entgegen sendet der Eidotter einen hügelartigen Fortsatz aus (Kopulationshügel). Fig. 17. Der Schwanz des Spermazoons ist verschwunden. Neben dem Kopfe desselben befindet sich ein Centrosoma mit Polstrahlung. Fig. 18. Die Vorkerne nähern sich einander. In Fig. 19 haben sich aus den Spiremen in den Vorkernen Chromosomen gebildet. Das Archiplasma hat sich getheilt. Fig. 20. Die verdoppelten Chromosomen des Ei- und Spermakerns liegen im Aequator des Eies. Fig. 21. Das Ei hat sich getheilt; in beiden Tochterkernen sieht man sowohl Chromosomen des Ei- als auch des Spermakerns in gleicher Anzahl.

Das Spermatozoon dringt in das Ei meistens zu einer Zeit ein, als das erste Richtungskörperchen bereits abgeschnürt wurde; die Geissel schwindet bei diesem Vorgang, sei es, dass sie an der Peripherie des Eies hängen bleibt, oder sich im Protoplasma des letzteren auflöst; der Kopf aber stellt von jetzt ab den sogenannten männlichen Vorkern (Spermakern), das Verbindungsstück das Centrosoma und das das letztere umgebende Archiplasma dar. Das Chromatin des Kopfes durchläuft von jetzt ab Umwandlungen, die zunächst in einer Auflockerung desselben bestehen; es bilden sich Chromatinkörnchen (Mikrosomen) heraus, welche sich zu Chromosomen, deren Zahl denen des Eikerns (s. oben) entspricht, ordnen.

Nachdem das zweite Richtungskörperchen von Seiten des Eies abgegeben wurde, bewegt sich der weibliche Vorkern zu dem männlichen bis zur Berührung, wobei die in manchen Fällen wohl entwickelten Membranen der beiden Kerne sich auflösen. Die Chromosomen beider Kerne kommen durcheinander zu liegen und gleiten dann an den Fäden der achromatischen Spindel der Art nach den beiden nun ebenfalls gebildeten Polen, dass zu jedem der letzteren männliche und weibliche Schleifen in gleicher Anzahl gelangen; hier machen sie eine rückläufige Metamorphose (die Anaphasen) durch.

Hand in Hand mit diesen Vorgängen gehen eigenthümliche Prozesse im achromatischen Theile der Kernfigur vor sich. Bei gewissen wirbellosen Thieren (Seesternen) wurde beobachtet [Fol (**91**)], dass die Centrosomen, von welchen das eine hier dem Ei-, das andere dem Spermakerne angehört, sich verdoppeln; die Theilstücke rücken auseinander und zwar so, dass je ein dem männlichen Centrosom entstammendes Stück mit einem entsprechenden weiblichen zur Vereinigung kommt. Daraus entstehen zwei Centrosome, welche die Pole der künftigen Kerne der beiden ersten Furchungskugeln bilden. — Mit anderen Worten: jedes Centrosoma des sich zur Furchung anschickenden Eies besteht ebenfalls aus einem männlichen und weiblichen Theile.

Aus der gegebenen Darstellung vom Befruchtungsvorgange ist ersichtlich, dass derselbe in letzter Instanz aus der Vereinigung der Kerne beiderlei Geschlechtszellen besteht. — Wenn väterliche Eigenschaften auf die Nachkommenschaft vererbt werden, so kann dieses nur durch den Kern, eventuell durch das Centrosoma der männlichen Geschlechtszelle geschehen; man kann also wohl sagen, dass diese Gebilde, resp. der Kern allein die Hauptträger vererbter Eigenschaften sind. Aehnliches lässt sich auch vom weiblichen Vorkern behaupten. Die Rolle, die hierbei die Centrosomen spielen, scheint wichtig genug zu sein, und die Möglichkeit, dass sie ebenfalls bei der Uebertragung vererbter Eigenschaften thätig sind, ist nicht von der Hand zu weisen. Besonders hervorgehoben muss noch werden, dass die zwei ersten aus dem Ei hervorgehenden Furchungszellen in gleichem Maasse mit männlichen und weiblichen Kernelementen versehen sind. Da alle künftigen Zellen Derivate dieser beiden

Furchungszellen sind, so ist möglicherweise der Kern einer jeden somatischen Zelle (Körperzelle) hermaphroditisch.

E. Chromatolyse.

Beim lebenden Organismus gehen physiologisch viele Zellen zu Grunde und werden durch andere neue Elemente ersetzt. Beim Absterben der Zelle treten zunächst im Kern Veränderungen ein, die zu einer Auflösung desselben führen, Prozesse, die nach bestimmten, noch wenig studirten Gesetzen ablaufen und seit Flemming (**85. 1**) unter dem Namen Chromatolyse (Karyolyse) bekannt sind.

Technisches über die Zelle.

110. Zellen, welche im frischen Zustande beobachtet werden, lassen nicht viel von ihrer inneren Organisation erkennen. Epithelien der Mundhöhle (s. unten beim Epithel), die man sich am leichtesten verschafft und in der Speichelflüssigkeit selbst beobachten kann, zeigen eigentlich nichts anderes als den Umriss der Zelle und deren Kern. Etwas mehr sieht man an jungen Eiern, die man entweder aus den Graaf'schen Follikeln (s. diese) isolirt, oder was bequemer ist, dem Ovarium des Frosches entnimmt. — Besonders geeignet für das Studium der Zelle im frischen Zustande sind Eier, Blutkörperchen und Epithelien mancher wirbellosen Thiere (Muscheln, Krebse etc.), ferner die einzelligen Thiere selbst, wie Amoeben, Infusorien und viele pflanzliche Objekte. — Will man Protoplasmaströmungen sehen, so verschaffe man sich am besten eine Amoebe, die man mitunter im Schlamme stehender Gewässer findet. Aehnliches kann, allerdings mit grösseren Umständen, an Leukocyten des Froschblutes, noch besser im Krebsblute, gesehen werden.

111. Um aber in die feineren Verhältnisse einzudringen, empfiehlt es sich, die Zellen im konservirten Zustande zu studiren. Dasselbe gilt auch für das Studium der Zell- und Kerntheilungsprozesse, welche letzteren zwar auch an lebenden Zellen gesehen wurden, aber erst zu einer Zeit, als der ganze Vorgang an konservirten Präparaten cruirt worden war.

112. Die Methoden, welche die meisten Aufschlüsse über die Kern- und Zellstruktur gegeben haben und welche wir im Folgenden erwähnen, müssen stets auf lebensfrische Objekte angewendet werden.

Nach Hammer läuft der mitotische Prozess beim Menschen nach dem Tode nicht ab. Die Kerne zerfallen chromatolytisch, wobei sich die achromatische Spindel am längsten erhält.

113. In erster Linie ist hier die Flemming'sche Flüssigkeit (s. T. 17) zu nennen, der eine Schnittfärbung mit Safranin nachfolgt (s. T. 62). Der letzteren

ebenbürtig ist die von Hermann empfohlene Mischung eventuell mit Nachbehandlung mit rohem Holzessig (s. T. 18). Rabl fixirt mit $^1/_{10}$ — $^1/_8$ % Platinchloridlösung, wäscht mit Wasser aus und überträgt allmählich in starken Alkohol; gefärbt wird mit Delafield'schem Hämatoxylin (s. T. 59) und in Methylalkohol untersucht.

114. Mitosen kann man sehen, vielleicht nicht in so vollkommener Weise, wenn man die Objekte in Sublimat, Pikrinsäure, Chromsäure etc. konservirt und eine Stückfärbung mit Hämatoxylin oder Karmin vornimmt. Als Untersuchungsobjekte wähle man, worauf es namentlich ankommt, junge wachsende Thiere. Von letzteren eignen sich hierzu diejenigen am besten, welche grössere Zellen besitzen. Als ein klassisches Objekt sind vor allem Larven von Amphibien zu empfehlen (Froschlarven, Triton- und Salamanderlarven). Will man sich nicht der Schnittmethode bedienen, so untersuche man dünne Lamellen, etwa das Mesenterium, die Lungenalveolen, das Epithel des Rachens, die Harnblase etc. Die letztere Art des Studiums gewährt auch in allen Fällen die Sicherheit, dass man beim Mikroskopiren mit ganzen, nicht durchschnittenen Zellen, also nicht mit Zellfragmenten zu thun hat. — Fertigt man Schnitte durch eine als Ganzes konservirte Larve, so sieht man Mitosen fast in allen Organen, besonders zahlreich an Epithelien (z. B. Epithel der äusseren Haut und der Kiemen, Epithel des Centralkanals des Gehirnes und des Rückenmarkes, des Peritoneums etc.). Aber auch in anderen Organen sind immer Mitosen anzutreffen, namentlich im Blut, in der Leber, im Muskel u. s. w.

115. Sehr günstig sind für das Studium der Mitosen gewisse Pflanzenzellen, z. B. solche in den Spitzen junger Wurzeln der gemeinen Zwiebel. Man setzt eine Zwiebel in ein mit Wasser gefülltes Hyacinthenglas ein und stellt dasselbe an einen warmen Ort. Nach 2—3 Tagen findet man zahlreiche Wurzelfäden im Wasser flottiren. Man schneide davon, von der Spitze ab gerechnet, Stücke von etwa 5 mm Länge, behandle diese genau in derselben Weise wie thierische Gewebe und schneide sehr dünn, nicht über 5 μ, entweder quer oder der Länge nach. Im ersteren Falle bekommt man gewöhnlich polare Ansichten der Mitosen, im letzteren die Seitenansichten derselben.

116. Die Methoden, welche die übrigen Theile (ausser dem Chromatin) des Kernes und der Zelle sichtbar machen, sind in der Regel viel komplizirter und schon deshalb weniger zuverlässig. Um das Centrosoma, die Spindelfasern, die Lininfäden und die Polstrahlen zu sehen, bediene man sich einer bereits von uns erwähnten Methode, nämlich der Behandlung mit Holzessig derjenigen Stücke, die mit Osmiumsäure-Gemischen fixirt worden sind.

117. Solchen Stücken entnommene Schnitte kann man nach Hermann (**93. 2**) einer Doppelfärbung unterwerfen, die auch auf solche Schnitte angewendet werden kann, welche nicht mit Holzessig behandelt worden sind.

Man färbt zunächst in der angegebenen Weise mit Safranin und färbt alsdann 3—5 Minuten in einer folgenden Gentiana-Violett-Lösung: 5 ccm einer gesättigten alkoholischen Lösung des Farbstoffes werden in 100 ccm Anilinwasser (Anilinöl 4 ccm wird mit 100 ccm dest. Wasser längere Zeit geschüttelt und filtrirt) gelöst. Dann behandelt man die Schnitte 1—3 Stunden lang mit Jod-Jodkalium-Lösung (Jod 1 g, Jodkalium 2 g, Wasser 300 g), bis die Schnitte ganz schwarz werden; nun werden sie in Alkohol übertragen, bis sie violett mit einem Stich in's Bräunliche geworden sind. Es zeigt sich alsdann, dass die Chromatin-Netze, die ruhenden Kerne, die Chromosomen im Spirem- und Dispiremstadium blau-violett und die echten Nucleolen roth tingirt erscheinen. Die Chromosomen des Aster- und Dyasterstadiums färben sich dagegen roth.

118. Flemming (**91. 3**) empfiehlt folgende Methode: Fixirung in seinem Gemisch (T. 17); die Schnitte oder dünne Lamellen kommen dann auf 2—3 Tage in Safranin (T. 62); es folgt ein kurzes Waschen in dest. Wasser und Uebertragen in schwachen mit Salzsäure (1—1000) angesäuerten abs. Alkohol, bis keine Farbe mehr abgegeben wird; abermaliges Waschen mit dest. Wasser. Daraufhin werden die Schnitte auf 1—3 Stunden in eine konzentrirte Gentianaviolettlösung übertragen und nachdem sie kurz mit Wasser ausgewaschen worden sind, in eine konzentrirte wässerige Orange-Lösung gebracht, bis sie darin eine violette Farbe anzunehmen beginnen. Nun werden sie kurz mit abs. Alkohol gespült, in Nelkenöl oder Bergamotöl geklärt und in Kanadabalsam eingeschlossen.

119. Eine verhältnissmässig einfache Methode, die in einer grossen Schärfe und Schönheit verschiedene Strukturen der Zellen und des Kernes zeigt, ist die Färbung mit M. Heidenhain'schem Hämatoxylin (s. T. 61).

Die Schnitte kommen in eine $1\,^1/_2-4\,^0/_0$ige Lösung von Eisenammoniumsulfat auf 2—3 Stunden, werden kurz mit dest. Wasser gewaschen und in eine wässerige Hämatoxylin-Lösung auf $^1/_2-2$ Stunden übertragen. In der letzteren Lösung werden die Schnitte durch Bildung eines Niederschlages so vollständig schwarz, dass sie ganz undurchsichtig erscheinen. Die so geschwärzten Schnitte spüle man kurz mit Leitungswasser ab und übergiesse sie dann reichlich mit derselben schwefelsauren Eisen-Ammonoxyd-Lösung, in welcher sie wiederum eine Zeit lang liegen bleiben. Hier erfolgt nun langsam die Entfärbung und Differenzirung der Schnitte: im Anfange erheben sich Farbenwolken, welche bald verschwinden, so dass die Flüssigkeit immer klar bleibt. Den Prozess der Differenzirung kann man mit dem Mikroskop verfolgen und nach Wunsch abbrechen, z. B. wenn die völlige Entfärbung des Plasmas der Zelle eingetreten ist etc. Färbt man nur kurze Zeit, je eine halbe Stunde in der Eisen- und der Hämatoxylin-Lösung und differenzirt dann, so erhalten die Präparate einen mehr blauen Ton, wobei sich das Protoplasma der Zelle etwas mitfärbt. Auch die Central-

körper nehmen etwas Farbe an; dagegen färbt sich die Kernstruktur in einer ausgezeichneten Weise, wobei aber Dinge zum Vorschein kommen, die wohl nicht alle zum Chromatin zu rechnen sind.

120. Ein bemerkenswerthes Objekt, an welchem sowohl die Centrosomen, als auch die Polstrahlen in einer exquisiten Weise ungefärbt zu sehen sind, ist von Solger (**89. 1** und **91**) aufgefunden worden — es sind die Pigmentzellen in der Kopfhaut(Korium)der Frontal- und Ethmoidalregion des gemeinen Hechtes. Die Vorbehandlung ist eine beliebige (am besten Flemming'sche Lösung oder Sublimat). (Diese Zellen bieten ein bemerkenswerthes Beispiel für die Stabilität der radiären Struktur des Protoplasmas, deren Polradien durch reihenweise angeordnete Pigmentkörnchen gekennzeichnet sind.)

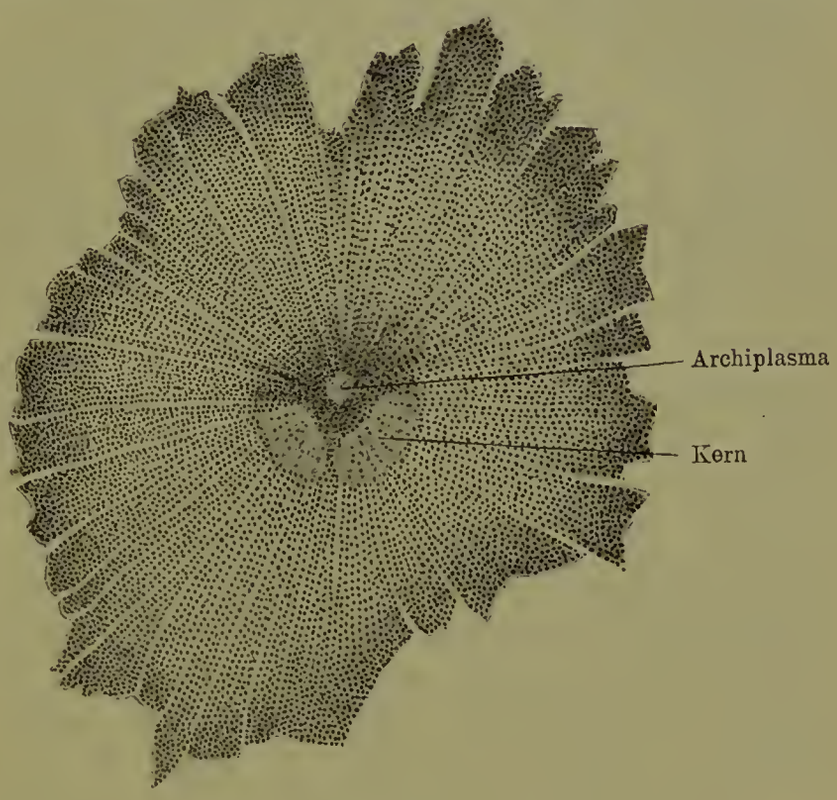


Fig. 22.
Pigmentzelle aus der Kopfhaut des Hechtes, 650 mal vergr. Technik Nr. 120.

121. Die Strukturen der ruhenden und sich theilenden Kerne und Zellen sind an und für sich komplizirter Natur und ist deren Beobachtung an den gewöhnlichen Objekten durch die grosse Anhäufung vieler Elemente auf einem sehr kleinen Raum ungemein erschwert. So hat beispielsweise das verhältnissmässig günstigste, durch Flemming klassisch gewordene Objekt, Salamandra maculosa, somatische Zellen, deren Kerne nicht weniger als 24 Schleifen besitzen. (Wir bemerken an dieser Stelle, dass Salamandra atra merkwürdiger Weise die halbe Anzahl der Schleifen besitzt.) Es ist deshalb der Fund von van Beneden (**83**), dass nämlich die somatischen Zellen von Ascaris megalocephala bloss vier primäre Schleifen haben, von grosser Wichtigkeit geworden. Boveri (**87. 2** und **88**) hat eine Ascaris aufgefunden, die nur zwei Chromosomen aufweist. Da diese Thiere auch deutliche achromatische Figuren im Protoplasma der Eier und Zellen zeigen, so ist es sicher nicht übertrieben, wenn man die Ascaris mit van Beneden für das Studium der angedeuteten Verhältnisse zu einem Laboratorium-Objekt erhebt. Es

zeigt nämlich die sich während der Vermehrung der Zelle abspielenden Vorgänge in elementarster Weise.

Die Genitalschläuche des Thieres werden nach dem Aufschlitzen der Bauchwand herausgenommen, die zahlreichen Windungen derselben nach Möglichkeit gestreckt und am Zweckmässigsten mit Pikrin-Essigsäure (konzentrirte wässerige Pikrinsäure wird mit zwei Vol. Wasser verdünnt und 1 % Eisessig hinzugefügt) 24 Stunden lang fixirt, mit Wasser 24 Stunden gewaschen und in allmählich verstärkten Alkohol übergeführt [Boveri (ibid.)]. Verschiedene Regionen der Schläuche enthalten verschiedene Entwickelungsstadien der Eier: die dem Kopf zunächst gelegenen enthalten die Reifung und die Befruchtung des Eies, die nächst hinteren Regionen die Furchungsstadien. An den sich furchenden Eiern können die Mitosen am besten studirt werden. Die in eben erwähnter Weise fixirten Schläuche mit Inhalt können in Stücken z. B. mit einer Boraxkarminlösung gefärbt werden. Nach der Färbung werden die Eier durch sanftes Ueberstreichen des Schlauches, etwa mit einer Nadel, auf einen Objektträger entleert, mit einem Deckglas bedeckt und durch allmähliches Zusetzen von Glycerin geklärt. Die Eier resp. die Furchungskugeln sind sehr klein und der Beobachtung mit stärksten Linsen zugänglich. Trotz der Kleinheit der Objekte und des zwar sich bei dieser Behandlung nicht färbenden, aber wegen seines Glanzes die Beobachtung doch störenden Dotters zeigen diese Objekte die mitotische Kerntheilung mit am klarsten.

122. Bestimmte Behandlungsweisen lassen in Zellen und im Kerne eigenthümliche „Granula“ wahrnehmen. Die letzteren sind besonders von Altmann (**94**, 1. Aufl.) studirt und beschrieben worden. Die Methoden, die er dabei in Anwendung bringt, sind folgende: Die einem eben getödteten Thiere entnommenen Organstückchen werden in einer Mischung gleicher Volumina einer 5 %igen wässerigen Lösung von Kalium-Bichromat und einer 2 %igen Lösung der Ueberosmiumsäure 24 Stunden lang fixirt, dann in fliessendem Wasser mehrere Stunden gewaschen und successive mit Alkohol von 75 %, 90 % und 100 % behandelt. Dann wird in eine Mischung von Xylol 3 Th. und absoluter Alkohol 1 Th,, dann in reines Xylol und aus diesem in Paraffin übertragen. Die in Paraffin eingebetteten Stücke müssen nicht dicker wie 1—2 μ geschnitten werden. (Altmann klebt nach folgender Methode auf: eine ziemlich konzentrirte Lösung von Kautschuk in Chloroform (das sogenannte Traumaticin der Pharmakopoe — 1 Vol. Guttapercha in 6 Vol. Chloroform gelöst) wird für den Gebrauch mit dem 25fachen Volumen Chloroform verdünnt und die so verdünnte Lösung über einen Objektträger gegossen, abgetropft und nach dem Verdunsten des Chloroforms über der Gasflamme stark erhitzt. Auf solche im Vorrath gehaltene Objektträger kommen die Paraffinschnitte und werden mit einer Lösung von Schiessbaumwolle in Aceton und Alkohol angepinselt (2 g Schiessbaumwolle in 50 ccm Aceton gelöst und hiervon 5 ccm mit 20 ccm absolutem Alkohol verdünnt). Nach

dem Anpinseln werden die Schnitte mit Fliesspapier an den Objektträger stark angedrückt und nach dem Trocknen durch etwas Erwärmen angeschmolzen. Das Aufkleben mit Wasser ist hier mit gleichem Erfolg anwendbar. Solche Schnitte können dann mit verschiedenen Färbeflüssigkeiten behandelt werden, ohne dass sie sich abkleben. Um von Paraffin befreit zu werden, kommen sie in Xylol und dann in abs. Alkohol.) Als Färbeflüssigkeit dient das Fuchsin S. (20 g Fuchsin S. werden in 100 ccm Anilinwasser gelöst). Von dieser Lösung bringt man einen Theil auf die Schnitte und erwärmt den Objektträger auf einer freien Flamme, bis sich seine Unterfläche empfindlich heiss anfühlt und die Farbstofflösung zu dampfen anfängt; hierauf lässt man abkühlen und spült mit Pikrinsäure (konz. alkoh. Pikrinsäure + 2 Vol. Wasser) ab, dann giesst man eine neue Portion Pikrinsäure auf die Schnitte und erwärmt den Objektträger abermals stark ($^1/_2$ — 1 Minute). (Mitunter kommt man zu denselben Resultaten, wenn man eine kalte Lösung von Pikrinsäure von obiger Konzentration etwa fünf Minuten lang auf die Schnitte einwirken lässt.) Bei dieser letzteren Procedur kommt es zu einer deutlichen Differenzirung der Granula, die scharf roth gefärbt erscheinen, wobei das Uebrige der Zellen grau-gelblich sich zeigt. In einzelnen Fällen ist es nothwendig, falls die Differenzirung der Granula noch keine scharfe ist, die Färbung noch einmal zu wiederholen. Als Einschlussmethode wird man am besten von Xylol-Kanadabalsam absehen, da die Osmiumsäure-Schwärzung nach einer gewissen Zeit in demselben extrahirt wird. Man schliesst hingegen entweder im Paraffinum liquidum, wie es Altmann thut, oder nach Raum in unverdünntem Kanadabalsam, der ja durch geringe Erwärmung flüssig gemacht werden kann, ein. Eine zweite Altmann'sche Methode, die wir kurz erwähnen wollen, deren Ausübung aber mehr der Zukunft angehört, ist die Durchfrierungs- und Trocknungsmethode. Man lässt frische Organstückchen gefrieren und trocknet sie in gefrorenem Zustande ein paar Tage lang bei ca. —30° C. über Schwefelsäure in vacuo.

Nach Fischer liefern übrigens verdünnte, mit verschiedenen Reagentien (namentlich mit Kalium-bichromat-Osmium) behandelte Peptonlösungen Niederschläge, auch Granula, welche dadurch bemerkenswerth sind, dass sie den Farbstoffen gegenüber sich ebenso verhalten wie die Altmann'schen Granula. Es ist darnach zweifelhaft, ob man in den Altmann'schen Granulis vitale Bildungen zu sehen hat.

123. In jüngster Zeit hat Altmann (**92**) eine einfachere negative Methode zur Darstellung der Granula empfohlen. Frische Organstücke werden auf 24 Stunden in eine Mischung von molybdänsaurem Ammoniak 2,5, Chromsäure 0,25 und Wasser 100 eingelegt, dann einige Tage lang mit abs. Alkohol behandelt, in Paraffin geschnitten und mit einem beliebigen Kernfärbemittel, z. B. Hämatoxylin-Gentiana gefärbt. Es erscheinen die intragranulären Netzwerke gefärbt, die Granula farblos. (Je nach den Objekten muss die Menge der Chromsäure $^1/_4$ — 1 % variirt werden; mit molybdänsaurem Ammoniak

allein behandelt, erscheinen die Kerne homogen, nimmt man zu viel Chromsäure, so erscheinen sie grobnetzig.) Diese Methode führt zu der Darstellung der Granula sowohl in der Zelle als auch im Kerne.

124. Ebenfalls in der neuesten Zeit sind von Bütschli in den verschiedensten pflanzlichen und thierischen Zellen durch Fixation und Färbung Protoplasmastrukturen sichtbar gemacht worden, die mit Schäumen in Parallele gesetzt werden können und die Bütschli kurzweg als „mikroskopische Schaumstrukturen" bezeichnet. Die Fixirung geschieht entweder mit Pikrinsäure-Lösung oder mit schwach jodirtem Alkohol. Gefärbt wird mit Eisen-Hämatoxylin, d. h. die Stücke werden zuerst mit saurem Eisenoxyd behandelt, kurz mit Wasser gewaschen und in eine $^1/_2$%ige wässerige Hämatoxylinlösung übertragen (analog der Methode von R. Heidenhain, siehe T. 94). Aeusserst dünne Schnitte sind erforderlich, $^1/_2 - 1$ μ. Untersucht wird bei günstiger Beleuchtung in schwach lichtbrechenden Medien, wobei sich die wabigen, alveolären und schäumigen Strukturen des Protoplasmas gefärbt zeigen. Unter den thierischen Objekten empfiehlt Bütschli als besonders günstige junge Ovarialeier der Knochenfische, Blutzellen und das Epithel des Dünndarmes des Frosches etc. Die Entscheidung steht noch aus, ob solche Strukturen dem Bau des lebenden Protoplasma entsprechen.

II. Die Gewebe.

Aus der Theilung des befruchteten Eies gehen zunächst Zellen hervor, welche keinen ausgesprochenen Charakter an sich tragen; es sind embryonale Zellen von annähernd kugeliger Form (Furchungskugeln, Blastomeren). Während die Vermehrung dieser Zellen fortschreitet, werden sie kleiner und platten sich gegenseitig ab. Durch verschiedene Prozesse, die unter dem Namen „Gastrulation" zusammengefasst werden, entstehen aus den Blastomeren zwei Keimblätter, von welchen ein jedes aus einer geschlossenen Reihe dicht gedrängter Zellen besteht. Diese zwei Blätter sind die bekannten primären Keimblätter, aus welchen sich der Embryo aufbaut. Das nach aussen liegende Blatt ist das Ektoderm, das innere das Entoderm.

In diesem Stadium der Entwickelung ist bereits das erste typische und primitivste Gewebe entstanden; jedes Blatt führt uns jetzt eine echte Epithelialschicht vor.

So einfach wie die Epithelien in den Keimblättern sind, bleiben sie nicht; aus jedem dieser Blätter gehen bestimmt gestaltete, oft komplizirt gebaute Epithelien hervor.

Dadurch, dass die eine Fläche des epithelialen Blattes frei liegt und dadurch anderen Bedingungen ausgesetzt ist als die innere, wird eine gewisse Verschiedenheit zwischen den gegenständigen Enden der Zelle bedingt; das

frei liegende Ende derselben ist häufig durch Cuticularbildungen geschützt, — Bildungen, welche die Zelle selbst ausscheidet. In anderen Fällen entwickeln sich an der nämlichen Fläche bewegliche Fortsätze (Cilien), die nach einer bestimmten Richtung das sie umgebende Medium bewegen, um entweder Fremdkörper zu entfernen, oder um das Medium selbst im frischen Zustande zu erhalten.

Es ist begreiflich, dass das freie den äusseren Reizen mehr ausgesetzte Ende der Epithelzelle befähigter sein wird, spezielle Einrichtungen für die Sinneswahrnehmungen zu entwickeln (Sinneszellen). Hingegen bleibt die innere basale Fläche der Zelle meist von mehr indifferentem Charakter und dient einestheils zur Befestigung der Zelle, anderentheils zur Vermittelung ihrer Ernährung. In der Regel liegt auch der Kern der Zelle ihrer Basalfläche genähert.

Aus dem Gesagten ist ersichtlich, dass die beiden Enden der Epithelzelle (Ekto- und Endodermzelle) verschiedenen Differenzirungsprozessen unterliegen; das äussere ist mehr den animalen, das innere mehr den vegetativen Funktionen angepasst. Diesen Gegensatz hat man neuerdings als Polarität der Zelle bezeichnet Diese Polarität scheint auch dann noch erhalten zu bleiben, wenn die Zelle aus dem epithelialen Verbande austritt und andere Funktionen übernimmt [Rabl (**90**)].

Zu den beiden primären Keimblättern gesellt sich in späteren Stadien noch ein drittes Blatt, das zwischen ihnen liegt und als Mesoderm bezeichnet wird. Letzteres entsteht hauptsächlich aus dem Entoderm und zwar zuerst als ein epithelial angeordnetes mittleres Keimblatt. Aus dem letzteren scheiden sich Zellen aus und kommen in die Spalten zwischen die Keimblätter zu liegen. Sie bilden zunächst ein Gewebe, das keine bestimmte Anordnung seiner Elemente erkennen lässt; die Zellen sind unregelmässig zerstreut und werden, so lange sie keine specifischen Charaktere annehmen, als Mesenchymkeime, das Ganze als Mesenchymgewebe bezeichnet (O. und R. Hertwig).

Sobald die Mesenchymzelle ihre Ursprungsstätte, das Mesoderm, verlässt, ändert sich auch ihre Beschaffenheit; ihre Konturen werden zackig; die Zacken ziehen sich zu langen dünnen Fortsätzen aus, welche sich verästeln und mit ähnlichen Fortsätzen benachbarter Zellen anastomosiren können.

Aus den betrachteten drei embryonalen Keimblättern gehen sämmtliche Gewebe hervor.

Es würde indessen heutzutage schwer fallen, wollte man eine genetische, sich auf die Keimblätter beziehende Eintheilung der Gewebe geben, da es keinem Zweifel mehr unterliegt, dass identische Gewebselemente verschiedenen Keimblättern ihren Ursprung verdanken können.

Die von uns befolgte Eintheilung bezieht sich lediglich auf den Bau der Gewebe im fertigen Zustande.

Wir unterscheiden:

1. Epithelgewebe mit seinen Derivaten,
2. Bindesubstanzen (Bindegewebe im weitesten Sinne, Knorpel, Knochen, Fett),
3. Muskelgewebe,
4. Nervengewebe,
5. Blut und Lymphe.

A. Epithelien.

Aus allen drei im vorigen Kapitel erwähnten Keimblättern gehen echte Epithelien hervor.

An den Berührungsflächen der Zellen entwickeln die letzteren oft eine Kittsubstanz, welche in dünnen Lamellen zwischen den Zellen liegt und sie unter einander fest verbindet. In gewissen Organen entwickeln die Epithelzellen kurze seitliche Fortsätze, welche mit den gleichen Bildungen der benachbarten Zellen zusammenstossen, wodurch „intercelluläre Brücken" entstehen. Zwischen diesen Brücken befinden sich intercelluläre Räume, welche mit einem zur Ernährung der Zellen dienenden Lymphplasma gefüllt sind.

Besondere längere Fortsätze bilden die Epithelien an ihrer basalen Fläche in der Regel nicht.

Jedoch scheint die unter dem Epithel vorhandene Basalmembran zum grössten Theil aus Fortsätzen dieser Zellen zu bestehen. Manche Autoren schreiben ihr eine bindegewebige Herkunft zu, eine Auffassung, welche mit jener Thatsache in Widerspruch steht, dass eine solche Membran im Embryonalkörper vorhanden ist, noch ehe das Bindegewebe zur Entwickelung gelangt (Membrana prima, Hensen).

Die freien Flächen der Epithelien sind in der Regel Träger von Cuticularbildungen, welche als Bildungen der Zelle aufzufassen sind. Die Cuticulae benachbarter Zellen pflegen miteinander zu einem einheitlichen Cuticularsaum zu verschmelzen, der in grösseren Stücken als Ganzes abgehoben werden kann (Cutieula). Auf einem senkrechten Durchschnitt zeigt die Cuticula in den meisten Fällen eine Strichelung, welche auf ihre Zusammensetzung aus einer grossen Zahl von durch eine anders lichtbrechende Kittsubstanz verbundenen Stäbchen schliessen lässt. Entsprechend den Stäbchen des Cuticularsaumes ist auch der Zellenleib bis über die Mitte parallel gestrichelt; in der Umgebung des im unteren Drittel der Zelle gelegenen Kernes verschwindet die Strichelung; hier besteht die Zelle aus gekörntem Protoplasma von mehr indifferentem Charakter.

Blut- und Lymphgefässe dringen in die Epithelien nicht ein; hingegen sind die letzteren reichlich mit Nerven versehen. Bezüglich des näheren Verhaltens der Epithelien in den verschiedenen Organen ist im speziellen Theile nachzusehen.

Wir theilen die Epithelien in folgende Gruppen ein:

1. Einschichtige Epithelien mit oder ohne Flimmern.
   a) Plattenepithel,
   b) kubisches Epithel,
   c) cylindrisches Epithel,
   d) mehrzeiliges Epithel.
2. Mehrschichtige Epithelien mit oder ohne Flimmern.
   a) Mehrschichtiges Plattenepithel, mit oberflächlichen platten Zellen, ohne Flimmern.
   b) Mehrschichtiges Cylinderepithel, mit oberflächlichen Cylinderzellen, mit oder ohne Flimmern.

1. Einschichtige Epithelien.

Im einschichtigen Epithel liegen die Zellen in einer einzigen kontinuirlichen Reihe.

Einschichtige Epithelien sind sehr verbreitet; sie kommen, beispielsweise, fast im ganzen Darme vor, bekleiden die Luftwege, die Leibeshöhlen, die Blut- und Lymphbahnen u. s. w.

a) Das Plattenepithel.

a) Im Plattenepithel sind die Zellen meistens sehr abgeflacht; ihre Grenzen kommen zur Ansicht entweder als gerade Linien, welche bei Ober-

Fig. 23.

Epithel einer abgehäuteten Froschhaut. 400 mal vergr. Technik Nr. 124.

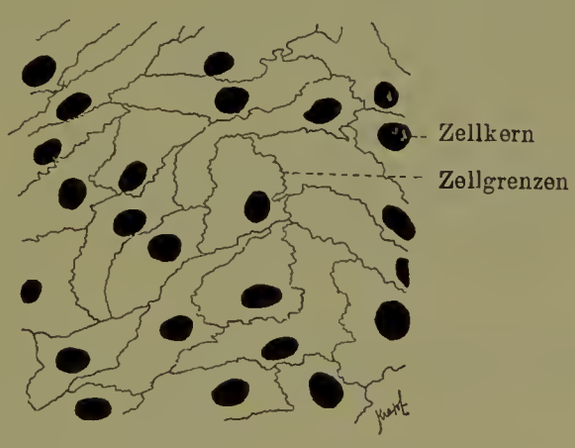


Fig. 24.

Einschichtiges Plattenepithel aus dem Peritoneum des Frosches. 400 mal vergr. Technik Nr. 123.

flächenansicht ein mosaikartiges Bild gewähren: Epithelien der Herzhöhlen, sämmtlicher Arterien, Gefässkapillaren und Venen, Lymphgefässe, Pleura, Peritoneum, Perikardium, Gelenkhöhlen (z. Th.) u. s. w.; oder es sind die Konturen der Zellen gezackt (innere Gefässwand, Pleura-, Perikardial-, Peritonealhöhle) und präsentiren sich dann von der Oberfläche betrachtet als vielfach gebrochene Linien. — Der Kern dieser Epithelzellen liegt in der Regel in der

Mitte der Zelle. Ist dieselbe sehr flach, so ist die Lage des Kernes durch eine Anschwellung der Zelle gekennzeichnet. Protoplasma und Kern der Plattenepithelzellen bieten sonst nichts Specifisches.

b) Kubisches Epithel.

Die Zellen dieses Epithels unterscheiden sich von den vorhergehenden nur dadurch, dass sie etwas höher sind. Ihre Konturen sind niemals gezackt, sondern geradlinig, die Zellen selbst kurze mehrkantige Prismen. Das kubische Epithel kommt in den kleinen und kleinsten Bronchien der Lunge, in einzelnen Abschnitten der Harnkanälchen und deren Sammelröhren, in den Ausführungsgängen der Speichel- und Schleimdrüsen, der Leber und des Pankreas etc. vor. Flimmerndes kubisches Epithel treffen wir z. B. im Eileiter an.

c) Cylinderepithel.

Die Zellen haben hier die Gestalt von mehr oder weniger langen Prismen, oder Pyramiden. — Besonders scharf pflegen die Cuticularbildungen ausgeprägt zu sein. — Das cylindrische Epithel kommt im ganzen Darme von der Kardia bis zum Anus, in einzelnen Abschnitten der Niere etc. vor. Von einer gewöhnlichen Cylinderepithelzelle lässt sich eine solche mit Flimmern versehene ohne Schwierigkeit ableiten, indem man sich vorstellt, dass je ein Flimmerhaar auf dem äusseren Ende je eines Stäbchens des Cuticularsaumes aufsitzt.

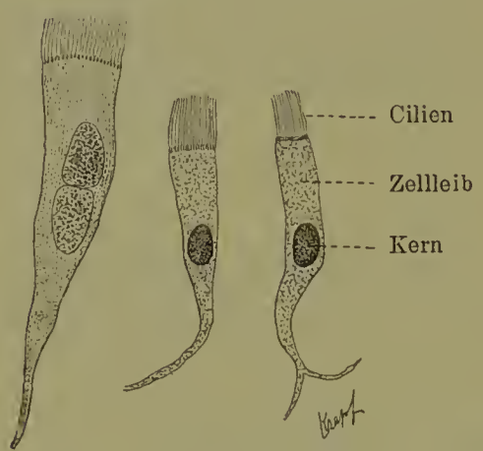


Fig. 25.

Flimmerzellen aus einem Bronchus des Hundes. Linke Zelle mit 2 Kernen. 60mal vergr. Technik Nr. 126.

d) Mehrzeiliges Epithel.

Unter mehrzeiligem Epithel verstehen wir ein solches, bei welchem die Zellen zwar alle auf einer Basalmembran sitzen, aber derart gegenseitig verschoben sind, dass ihre Kerne in verschiedene Ebenen zu liegen kommen; auf einem senkrechten Schnitt sieht man sie in mehreren Zeilen liegen.

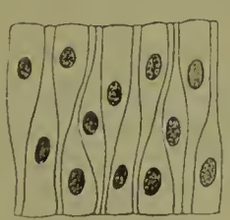


Fig. 26.

Schema eines mehrzeiligen Epithels.

Man könnte das mehrzeilige Epithel aus dem einschichtigen in der Weise ableiten, dass man annimmt, die Zellen hätten bei ihrer Vermehrung nicht genügend Platz, um sich in der ganzen Dicke der Schicht gleichmässig auszubreiten. In Folge davon wendet die eine Zelle ihr dickeres Ende der Basalmembran zu, das dünnere nach aussen; die benachbarte Zelle thut das Umgekehrte. Da aber der Kern gewöhnlich im dickeren Ende der Zelle seinen Sitz hat, so resultiren daraus zwei Reihen von Kernen, die

ein zweischichtiges Epithel vortäuschen können. Kommt eine dritte Zeile hinzu, so wenden die Elemente der letzteren ihre dünneren Enden der basalen und äusseren Fläche des Epithels zu, welche dann zwischen den Enden anderer Zellen liegen. Treten eine vierte, fünfte oder auch noch mehrere Zeilen hinzu, so ergeben sich Komplikationen, welche leicht aus dem Verhalten des zwei- und dreizeiligen Epithels abgeleitet werden können. Solche mehrzeilige Epithelien tragen in der Regel Flimmern (Epithel des Kehlkopfes [mit Ausnahme des Epithels der wahren Stimmbänder etc.], der Trachea und der Bronchien bis zu den Bronchiolen u. s. w.).

2. Mehrschichtige Epithelien.

Geht die Vermehrung der Zellen des mehrzeiligen Epithels weiter, so können nicht mehr alle Zellen desselben mit der Basalmembran in Verbindung bleiben: die oberflächlich gelegenen Elemente trennen sich von derselben, wodurch erst das Epithel zu einem mehrschichtigen wird.

Da nicht alle Zellen an der Basalmembran befestigt sein können, so bedürfen die in der Mitte der Schicht gelegenen zu ihrer Fixirung eines besonderen Apparates. Dieser wird dadurch hergestellt, dass die Zellen die bereits schon erwähnten Stacheln (s. p. 58) entwickeln (Stachel- oder Riffzellen), vermöge welcher sie sich fest untereinander verbinden.

Es ist wohl selbstverständlich, dass die Zellen des mehrschichtigen Epithels nicht alle gleichmässig von Seiten des unterliegenden Bindegewebes ernährt werden können; für die mittleren und äusseren Schichten ergeben sich hier Schwierigkeiten. Begreiflich ist es ferner, dass die tieferen Lagen in besseren Ernährungszuständen stehen, als die übrigen Zellen, daher vermehren sie sich lebhafter und liefern Zellen, die in dem Maasse in die mittleren Schichten einrücken, als die oberen Zellen absterben und abgestossen werden. Man kann also sagen, dass die Proliferation der mehrschichtigen Epithelien in den basalen Zellen ihren Hauptsitz hat.

a) Mehrschichtiges Plattenepithel.

Das mehrschichtige Plattenepithel mit oberflächlichen platten Zellen bildet die Epidermis mit ihren Fortsetzungen in das Innere des Körpers, also die Wandung der Mundhöhle und des Oesophagus, das Epithel der Conjunctiva, der Scheide, die äussere Haarwurzelscheide etc.

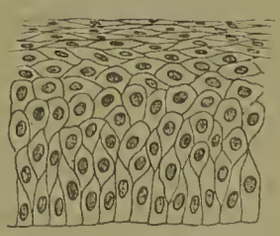


Fig. 27.
Schema eines mehrschichtigen Plattenepithels.

Die Zellen der basalen Lage sind hier meistens kubisch-cylindrisch; darauf folgen je nach dem Orte des Vorkommens eine oder mehrere Lagen von polyedrischen Zellen, die sich nach der Oberfläche zu allmählich abplatten. Die alleräussersten Schichten bestehen aus ganz dünnen Plättchen.

An geschichteten Plattenepithelien, bei welchen die obersten Zellen verhornen, ist die Schichtung noch mehr spezialisirt: hier sind Schichten eingeschoben, in denen sich die Hornsubstanz allmählich entwickelt, aber erst in den obersten Lagen des Epithels zu einer völligen Verhornung der Zellen führt.

Besonders charakteristisch für ein geschichtetes Plattenepithel ist die Bildung von bindegewebigen Papillen, die von dem unter dem Epithel liegenden Bindegewebe ausgehen und sich mehr oder weniger weit in das Epithel erstrecken. Diese Papillen heben die basalen Schichten des Epithels empor, so dass auf einem senkrechten Durchschnitt die innere Fläche des letzteren wellenförmig erscheint. Diese Papillen dienen nicht nur dazu, das Epithel mit dem Bindegewebe fester zu verbinden, sondern können auch die Ernährung des Epithels günstig beeinflussen, indem auf diese Weise eine grössere Anzahl seiner basalen Zellen mit dem die Blutgefässe führenden Bindegewebe in Kontakt kommt.

b) Mehrschichtiges Cylinderepithel (Uebergangsepithel).

In diesem Epithel besteht die oberflächliche Lage aus cylindrischen Zellen mit oder ohne Flimmern; die Zellen besitzen Fortsätze, welche sich nach innen bis in die unteren Schichten verfolgen lassen; ihre äussere Oberfläche trägt oft Cilien. Im Uebrigen ist die Zelle ebenso gebaut wie im einschichtigen Cylinderepithel. Die basale (tiefste) Lage zeigt kubische Zellen von indifferentem Charakter; die Zellen der mittleren Schichten, wenn letztere überhaupt vorhanden, sind gewöhnlich unregelmässig polyedrisch.

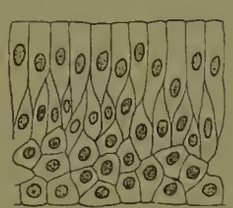


Fig. 28.
Schema eines mehrschichtigen Cylinderepithels ohne Flimmern.

Das mehrschichtige Cylinderepithel kommt im Nierenbecken, im Ureter, in der Harnblase vor. Flimmerndes findet sich z. B. im Vas deferens.

3. Drüsenepithel.

a) Die Drüsenzelle.

Bestimmte, in den Reihen anderer Epithelzellen zerstreut liegende Zellen produziren Stoffe, die dazu bestimmt sind, nach aussen entleert zu werden, Vorgänge, welche man unter dem Ausdruck „Sekretion“ zusammenfasst.

Das Protoplasma dieser Zellen scheidet eine Substanz aus, welche öfters in Gestalt von Vakuolen im Innern der Zellen selbst zum Vorschein kommt, die Zellen aufbläht und schliesslich nach aussen entleert wird.

Vereinzelte solche Drüsenzellen kommen im Epithel sehr häufig vor und sind im Allgemeinen als einzellige Drüsen bekannt. Beim Menschen sind solche Zellen zahlreich z. B. im Darmepithel verbreitet und werden hier als Becherzellen bezeichnet.

Eine jede Darmepithelzelle ist befähigt, sich in eine Becherzelle zu verwandeln. Sie unterscheidet sich dann von den benachbarten Zellen dadurch, dass ihr äusseres Ende heller und aufgebläht, das basale, kernhaltige mehr zugespitzt erscheint. Die helle Substanz ist nichts anderes als Schleim, welchen das Protoplasma der Zelle gebildet, aber noch nicht nach aussen befördert hat. Bei genauerer Betrachtung zeigt es sich, dass der Sekretstoff die Maschen eines sehr feinen protoplasmatischen Netzes ausfüllt, das mit dem den Kern umgebenden Protoplasma in kontinuirlichem Zusammenhang steht.

Fig. 29.

Becherzellen aus einem Bronchus des Hundes. Die mittlere Zelle ist noch im Besitze ihres Flimmerbesatzes, die rechte hat ihren Schleim bereits entleert (collabirte Becherzelle). 600 mal vergr. Technik Nr. 126.

Wir haben also während des Sekretionsprozesses im Zellkörper zwei scharf von einander unterscheidbare Stoffe vor uns: der eine ist das ursprüngliche Protoplasma der Zelle (Protoplasma von Kupffer), der andere das Produkt desselben (in diesem Falle Schleim), das Paraplasma Kupffer's. — Gelangt der Sekretstoff nach aussen, so kollabirt die Becherzelle, liegt dann als ein dünner Strang zwischen den Nachbarzellen, und es ist noch fraglich, ob die Zelle nach der Expulsion des Sekretstoffes nicht überhaupt zu Grunde geht. Die dadurch entstehende Lücke wird im letzteren Falle durch Zusammenrücken der Nachbarzellen wieder ausgefüllt.

Mehrzellige Drüsen entstehen dadurch, dass eine ganze Reihe benachbarter Zellen sich in Drüsenzellen umwandelt; hierbei findet gewöhnlich eine mehr oder weniger tiefe Einstülpung der Epithelschicht an dieser Stelle statt. Die einfachste Form solcher Einstülpungen ist eine cylindrische Röhre, ein Tubulus, dessen sämmtliche Zellen Drüsenzellen sind. Eine weitere Differenzirung wird dadurch gegeben, dass nicht alle eingestülpten Zellen secerniren, dass vielmehr die den äusseren Abschnitt der Röhre begrenzenden, ausschliesslich die Wandung eines bloss ausführenden Kanals bilden. Hierdurch zerfällt die ursprünglich einheitliche Röhre in einen ausführenden und in einen secernirenden Abschnitt.

b) Allgemeines über den Bau und die Eintheilung der Drüsen.

Die mannigfaltigen Drüsenformen, die wir kennen lernen werden, betreffen hauptsächlich den secernirenden Theil derselben, während der Ausführungsgang sich mehr indifferent verhält und wenig variirt.

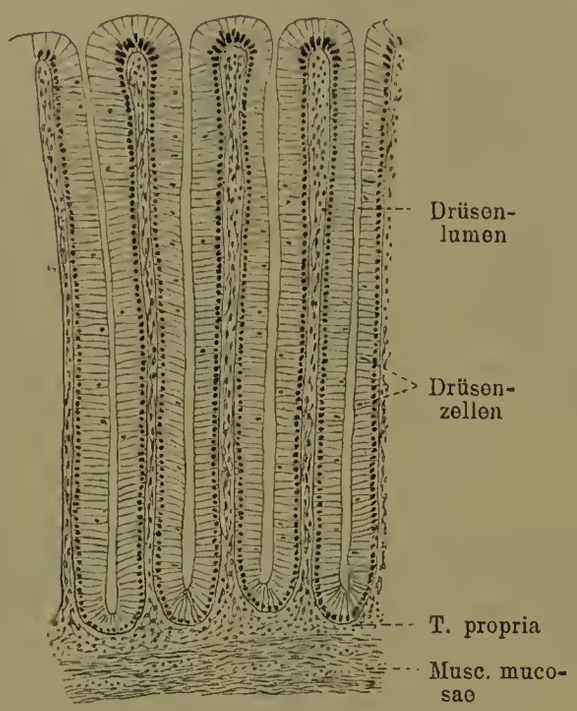


Fig. 30.

Einfache tubulöse Drüsen. Lieberkühn'sche Drüsen aus dem Dickdarm des Menschen. Behandlung mit Sublimat. Schnittpräparat. 90mal vergr.

Die einfachste Form des secernirenden Drüsentheils bleibt immer ein gestreckter Tubulus, wie er in den einfachen tubulösen Drüsen sich findet (Fundusdrüsen des Magens, Lieberkühn'sche Drüsen des Darmes); er kann auch, ohne den Charakter eines gleichmässigen Tubulus zu verlieren, sich mehr oder weniger winden (Pylorusdrüsen, Schweiss-, Ohrenschmalzdrüsen). — Auch dichotomische Verzweigungen des secernirenden Theils kommen vor — verzweigte tubulöse Drüse (Pylorusdrüsen, Uterindrüsen).

Eine zusammengesetzte tubulöse Drüse entsteht dann, wenn zwei oder mehrere secernirende Theile in die Endäste eines oft komplizirt verzweigten Ausführungsgangsystems (Gangsystem) hineinmünden (Niere).

Fig. 31.

Ausführungsgänge und Lumina des secernirenden Theiles einer zusammengesetzten, aus einer Anzahl verzweigter tubulöser Drüsen bestehenden Drüse. Zungendrüse des Kaninchens. Chromsilberpräparat. 215mal vergr.

Fig. 32.

Lumina des secernirenden Theiles einer netzförmigen tubulösen Drüse. Aus der Leber des Menschen. Chromsilberpräparat. 120mal vergr.

Die einzelnen secernirenden Schläuche können sich untereinander netz-

förmig verbinden, woraus dann netzförmige tubulöse Drüsen entstehen (Leber).

Bei den alveolären Drüsen hat der secernirende Abschnitt die Form eines im Allgemeinen langen unregelmässigen Schlauches (Alveus), der in der Regel vielfach gewunden ist.

Nach demselben Prinzip wie die tubulösen Drüsen, theilt man auch die alveolären in einfache und zusammengesetzte ein. Zu den ersteren gehören z. Th. die Ebner'schen Drüsen der Zunge und die Brunner'schen des Duodenums; zu den letzteren die Speichel- und Schleimdrüsen.

Gewisse alveoläre Drüsen zeichnen sich durch eine flaschenförmige Gestalt aus, wobei der Hals der Flasche als der Ausführungsgang der Drüse gedacht werden muss (z. B. Hautdrüsen von *Salamandra*). Komplizirtere

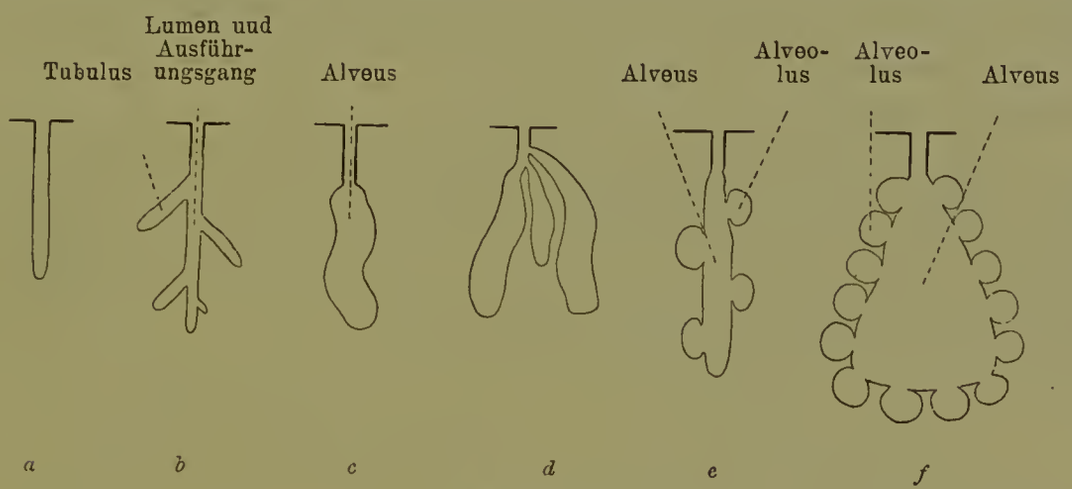


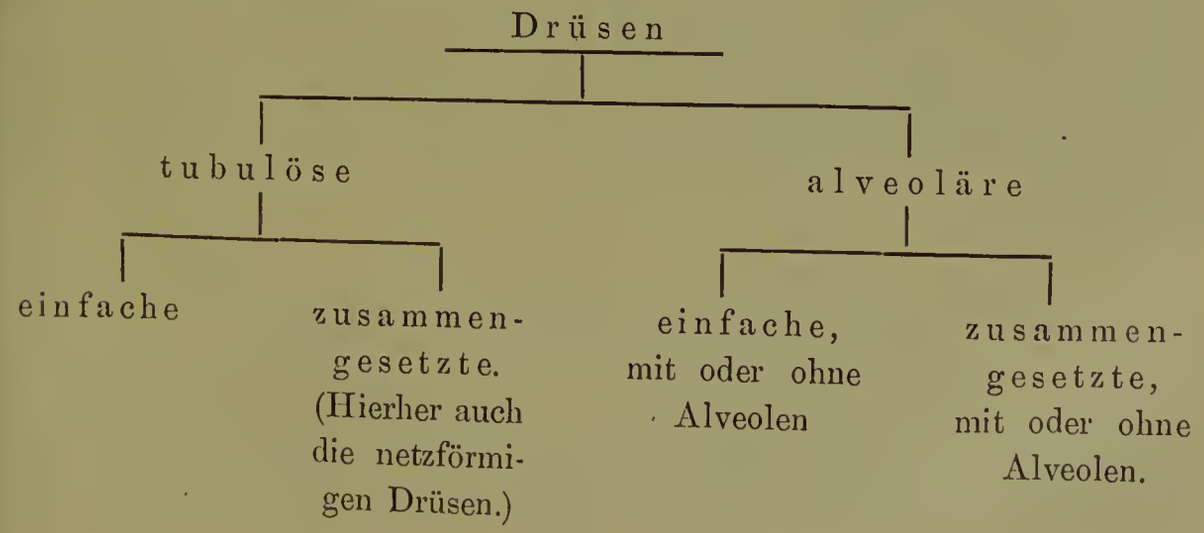
Fig. 33.

Schema der Eintheilung der Drüsen.

a einfache tubulöse Drüse; *b* verzweigte tubulöse Drüse; *c* einfache, *d* zusammengesetzte alveoläre Drüse ohne Alveoli; *e* und *f* alveoläre Drüsen mit Alveolen.

Formen der alveolären Drüsen entstehen ferner dadurch, dass ihre Wandung von Stelle zu Stelle sich kugelförmig ausbuchtet. Solche Ausbuchtungen bezeichnen wir als Alveolen (Alveoli).

Aus dem bisher Gesagten würde sich für die mehrzelligen Drüsen ungefähr folgendes Schema ergeben:



Der secernirende und ausführende Theil der Drüsen sind von einer dünnen Membran (Membrana propria) umhüllt, welche nach einigen Autoren bindegewebigen Ursprungs, nach anderen ein Produkt der Drüsenzellen selbst ist. In manchen Fällen erscheint sie strukturlos, in anderen Fällen kann man in ihr eine zellige Struktur wahrnehmen; im letzteren Falle sind die Zellen sehr abgeplattet, zeigen zackige Konturen und besitzen einen ebenfalls sehr abgeplatteten Kern.

Makroskopisch präsentirt sich eine zusammengesetzte Drüse als ein mehr oder weniger voluminöser gelappter Körper, dessen Läppchen durch Bindegewebe zusammengehalten werden. In der unmittelbaren Umgebung der Läppchen verdichtet sich das Bindegewebe zu einer Schicht, die man Tunica albuginea nennen kann. In den Drüsenkörper sendet sie zugleich mit dem umgebenden lockeren Bindegewebe Fortsätze hinein, welche die einzelnen Läppchen umspinnend die ganze Drüse in eine Anzahl von Abtheilungen zerlegen (Drüsenläppchen).

Dieses Bindegewebe ist mit zahlreichen Gefässen versehen, die ebenfalls zwischen die Drüsenläppchen eindringen und ein reiches Kapillarnetz in der unmittelbaren Nähe der Membrana propria erzeugen. In demselben Bindegewebe kommen Nerven vor, deren Beziehungen zu den Drüsenzellen aber bislang nicht aufgeklärt sind.

c) Bemerkungen über den Sekretionsvorgang.

Je nach ihrem Funktionszustand verändert die Drüsenzelle ihr mikroskopisches Verhalten. Eine in Thätigkeit begriffene zeigt oft mit Sekretstoff gefüllte Vakuolen (z. B. die Leberzelle) oder eine Körnelung ihres Zelleibes (Pankreas). In anderen Fällen erscheint als Anzeichen der sekretorischen Thätigkeit eine Strichelung in der Zelle (z. B. in der Niere).

Die Sekretion bietet auch darin Verschiedenheiten, dass in einem Falle die Zelle während der Sekretion und nach derselben als Ganzes längere Zeit bestehen bleibt (Speicheldrüsen); im anderen Falle geht sie zum Theil selbst mit in den Sekretstoff ein und nur ihre basale kernhaltige Hälfte bleibt erhalten, wächst zu einer normalen Zelle heran, um noch mehrere Male denselben Sekretionsprozess durchzumachen (Milchdrüsen); im dritten Falle endlich kann bei einer einmaligen Sekretion die ganze Zelle zu Grunde gehen; sie wird dann durch andere Zellen in einer bestimmten Weise ersetzt (Talgdrüsen).

Technisches über Epithelgewebe.

125. Man kann Epithelien frisch untersuchen. Am einfachsten bekommt man dieselben zu Gesicht, wenn man Speichel nimmt, denselben unter ein Deckglas bringt und mit einer mittleren Vergrösserung untersucht. Man

findet darin eine Menge isolirter Pflasterepithelzellen, die einzeln und zu kleinen Gruppen in der Speichelflüssigkeit suspendirt sind. Man sieht in der im Uebrigen verhornten Zelle ohne Weiteres den Zellenkern und um ihn einen kleinen granulirten Protoplasmahof.

126. Will man isolirte Epithelzellen aus anderen Organen zu Gesicht bekommen, so behandle man die zu isolirenden Epithelfetzen oder ganze Epithelschichten mit den sogenannten Isolirungsflüssigkeiten. Zu diesen gehören: 1. Jodserum, 2. sehr verdünnte Osmiumsäure, 1 ‰ oder ½ ‰, 3. sehr schwache Chromsäurelösungen, etwa 1 auf 5000 Wasser, 4. ½ ‰ oder 1 ‰ Kalium- oder Ammoniumbichromicum-Lösungen und vor allem der sogenannte ⅓ Alkohol von Ranvier (28 Vol. Alkohol abs., 72 Vol. dest. Wasser).

Alle diese Flüssigkeiten wendet man in der Weise an, dass man auf kleine frische Epithelstücke eine geringe Menge der Isolationsflüssigkeit (wenige Kubikcentimeter), je nach der Temperatur und der Beschaffenheit des Epithels 12—24 Stunden lang einwirken lässt. Haben die Isolationsmittel genügend eingewirkt, so ist es ein Leichtes durch Schütteln oder Zupfen mit Nadeln die Zellen vollständig zu isoliren. Man nimmt diese Isolation entweder in der Isolationsflüssigkeit selbst oder in einer sogenannten indifferenten Flüssigkeit vor [s. T. 13]. Im letzteren Falle ist eine Nachfärbung zulässig, indem man beispielsweise zu der indifferenten Flüssigkeit Pikrokarmin zusetzt, das Ganze mit einem Deckglase bedeckt und nach vollzogener Färbung die Farbe etwa durch Glycerin substituirt.

Dieselben Isolationsmethoden dienen auch zur Isolation der Flimmerepithelien.

127. Die Flimmerbewegung kann man bei Säugethieren an mit Skalpell abgeschabten Fetzen, z. B. des Trachea-Epithels, welche man in einer indifferenten Flüssigkeit untersucht, sehen. Da die Flimmerepithelien der Säuger sehr empfindlich sind, so empfiehlt es sich, wenn man längere Zeit hindurch die Flimmerbewegung studiren will, Flimmerepithelien der Gaumenschleimhaut des Frosches zu entnehmen und in physiologischer Kochsalzlösung (vergl. T. 13) zu untersuchen (besonders lange Cilien und grosse Epithelzellen findet man in den Kiemenblättchen von Muscheln).

128. Um die Epithelien in ihrem Verbande zu studiren, bedient man sich besonders bei einschichtigen Epithelien mit grossem Vortheil der sogenannten Versilberungsmethode: Die Grenzen der Zellen erscheinen hierbei schwarz.

Diese wird folgendermassen angewandt: dünne, frische Membranen, etwa das Mesenterium, dünne aufgeschnittene Gefässe, aufgeblasene Lungenalveolen werden sehr kurze Zeit mit dest. Wasser abgespült, um die Fremdkörper (etwa anhaftende Blutkörperchen) zu entfernen. Dann werden die Stücke je nach dem Objekt in eine 0,1—1 % wässerige Silbernitratlösung übertragen, worin sie solange liegen bleiben, bis sie undurchsichtig geworden sind (einige Minuten bis eine Stunde). Dann werden sie in (viel) dest.

Wasser übertragen, bis sie eine bräunlich-röthliche Farbe anzunehmen anfangen. Diese letztere Procedur kann entweder in einem von der Sonne direkt beschienenen Ort geschehen, was bei dickeren Lamellen von Vortheil ist, oder in diffusem Lichte vorgenommen werden. Nach einigen Minuten bis einer Stunde, je nach dem Objekt, werden die Stücke tüchtig mit Wasser abgespült und entweder in Glycerin, oder in abs. Alkohol (um Schrumpfungen zu vermeiden) ganz allmählich übertragen. Aus dem Alkohol können die Lamellen nach gewöhnlichen Methoden in Kanadabalsam eingeschlossen werden.

Ausser Wasser kann man als Lösungsmittel des Silbernitrates Salpetersäure (etwa 1—10%), Osmiumsäure und auch andere Mittel gebrauchen. In allen Fällen lassen sich die versilberten Präparate mit den meisten Färbemitteln weiter behandeln.

Auch mehrschichtige Epithelien können mit Silbernitrat bearbeitet werden. In diesem Falle lasse man aber das Silber längere Zeit einwirken und stelle, nach einer genügenden Härtung des so behandelten Objektes, Schnitte her. Man sieht übrigens an manchen Objekten, z. B. an Fetzen der frisch abgehäuteten Froschhaut, die Grenzen der Epithelzellen ohne Weiteres sehr deutlich.

129. Selbstverständlich ist für das Studium dickerer Epithelformationen eine geeignete Fixirung mit einer nachfolgenden Untersuchung an Schnitten unerlässlich. Darüber und über die Methoden, welche bei Untersuchungen von Drüsen angewandt werden, vergl. in den einzelnen Organen.

B. Die Bindesubstanzen.

Die ersten Elemente des Bindegewebes entstehen im embryonalen Körper frühzeitig; ihre Entstehung ist eng an das Erscheinen des mittleren Keimblattes geknüpft. In der Regel schalten sie sich aus dem Verbande der Zellen des letzteren aus, kommen frei in die Lücken zwischen den Keimblättern zu liegen und verändern hiebei ihre Form (Mesenchymkeime, s. oben pag. 57).

Sie bekommen Fortsätze, welche kontraktil sind und ausgesandt und wieder eingezogen werden können, wodurch eine Eigenschaft der Zelle zu Tage tritt, welche sie zur Lokomotion befähigt: sie kann hierdurch dauernd zu einer Wanderzelle werden. Auch bei der Nahrungsaufnahme der Wanderzelle spielen die erwähnten Fortsätze eine bedeutende Rolle: sie kommen mit den zur Aufnahme bestimmten Körperchen in Berührung, umspinnen sie, nehmen sie auf und befördern sie in den Zellkörper, in welchem sie assimilirt werden.

Manche solcher Zellen (Merocyten, Rückert) nehmen z. B. Dotterbestandtheile aus dem Dottersacke der Embryonen (Selachier, Reptilien, Vögel) in sich auf und verarbeiten dieselben zur Ernährung des Embryos.

Aufgenommene Stoffe können durch die Wanderzellen weiter befördert werden, um am anderen Orte deponirt zu werden.

Eine andere Art von Wanderzellen, die Phagocyten (Metschnikoff), scheinen damit betraut zu sein, aus dem Körper überflüssige oder schädliche Stoffe (z. B. Bacillen) zu entfernen. Sie nehmen sie in sich auf, um sie entweder zu verdauen oder wenigstens unschädlich zu machen.

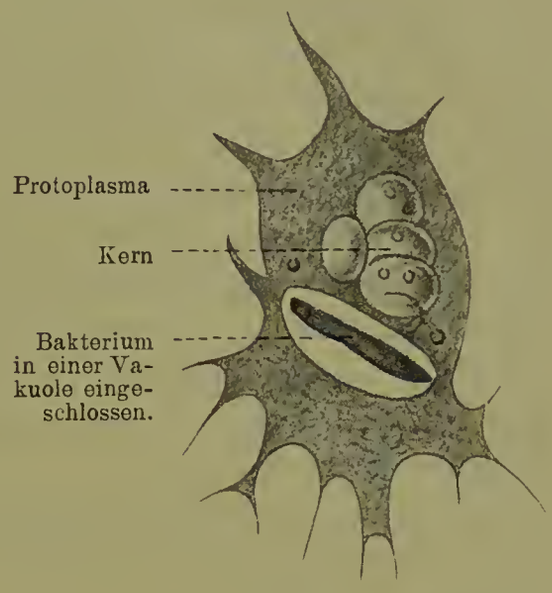


Fig. 34.
Ein Leukocyt des Frosches mit Pseudopodien, in dem ein Bakterium eingeschlossen ist und verdaut wird. Nach Metschnikoff aus O. Hertwig **93. 2**.

Solche, aus dem Mesenchym entstandene, noch mit ursprünglichen Eigenschaften versehene Zellen sind im erwachsenen Organismus je nach ihrer Aufgabe und ihrem Vorkommen unter den verschiedensten Namen bekannt: im Blute sind es die weissen Blutzellen, in Lymphdrüsen und Lymphgefässen die Lymphkörperchen, im Bindegewebe die wandernden Bindegewebszellen, die Plasmazellen Waldeyer's etc. Hierher gehören auch jedenfalls die Pigmentzellen der Cutis.

Andere Mesenchymzellen werden sesshaft und bilden die sogenannten fixen Bindegewebszellen. Sie sind ebenfalls noch von embryonalem Charakter und kommen im Körper des Erwachsenen beispielsweise in der Cutis, im Bindegewebe der Körperhöhlen etc. vor.

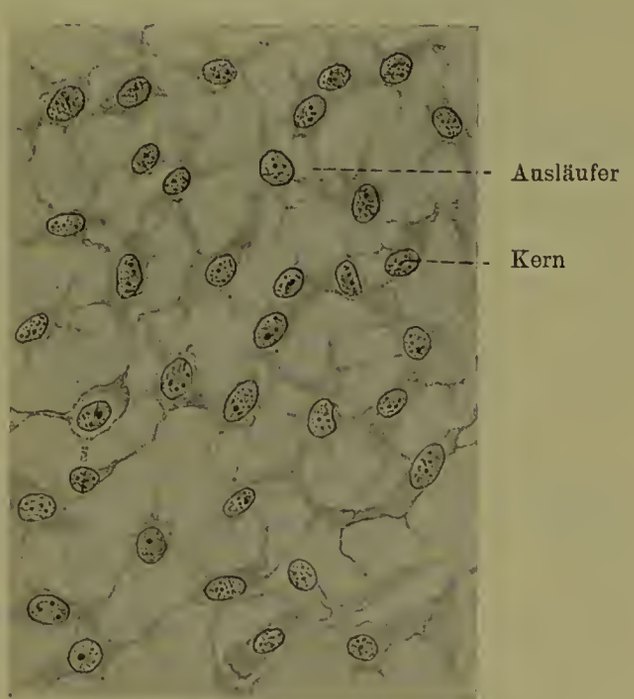


Fig. 35.
Mesenchymgewebe aus der Subcutis eines Entenembryos. 650 mal vergr. Technik Nr. 17.

Bei weitem in den meisten Fällen aber treten in den sich zu Bindegewebe differenzirenden Elementen des mittleren Keimblattes spezifische Strukturen auf: sie verwandeln sich in Bindegewebsfasern, und zwar dadurch, dass in ihrem Inneren Fibrillen zur Ausbildung kommen (fibrilläres Bindegewebe), ein Prozess, der immer mit einer regen Theilung des Kernes verbunden ist (Flemming **91. 2**, Lwoff, Reinke). Die Zelle wird also mehrkernig und

dehnt sich beträchtlich in die Länge. Die in ihr gebildeten Fibrillen gewinnen nach und nach das Uebergewicht über den Zellkörper selbst, so dass bei der Betrachtung des Gewebes die Fibrillen zuerst in's Auge fallen, dem ganzen Gewebe das Gepräge verleihen und die „Grundsubstanz" desselben abgeben.

In gewissen Fällen ist die Grundsubstanz von mehr flüssiger Beschaffenheit und enthält nur spärliche Fasern. So ist es z. B. im Gallertgewebe, das bei Embryonen und bei niederen Thieren vielfach vertreten ist.

Die einfachste Art der Anordnung der Fasern im fibrillären Bindegewebe ist eine parallele, wie z. B. in den Sehnen, vielen Aponeurosen, Bändern u. s. w. — In anderen Fällen, im lockeren Bindegewebe, verflechten und verästeln sich die Fasern zu weiten und engmaschigen Netzen, deren Zwischenräume mit fixen (undifferencirt gebliebenen) Zellen, Gefässen etc. ausgefüllt sind.

Von diesen, eben beschriebenen, echten Bindegewebsfasern sind die ebenfalls zum Bindegewebe gehörigen elastischen Fasern in vielen Beziehungen verschieden. Sie sind oft den Bindegewebsfasern beigemengt, können aber auch als selbständige Bildungen auftreten, so z. B. im Ligamentum nuchae. In der Regel sind die elastischen Fasern verästelt, können aber auch unter sich zu durchlöcherten, sogenannten „gefensterten" Membranen (z. B. in der Gefässwand) verschmelzen.

Eine wesentliche Modifikation erfährt die Bindegewebsfaser, wenn sie verkalkt, ein Prozess, der langsam vor sich geht, mit einer Ablagerung von anorganischen Stoffen in der Faser verbunden ist und in der Regel zur Bildung des Knochens führt.

Ein anderes in die Reihe der Bindesubstanzen gehöriges Gewebe ist der Knorpel. An Stelle der Fibrillen entwickeln die zur Bildung des Knorpels bestimmten Elemente des mittleren Keimblattes eine hyaline Substanz, die im fertigen Gewebe die Grundsubstanz des hyalinen Knorpels darstellt. Aber auch im Knorpel kann die Grundsubstanz von elastischen oder Bindegewebsfasern durchzogen sein, wodurch der Knorpel zu einem elastischen oder Bindegewebsknorpel wird.

Eine wichtige Eigenschaft der Bindesubstanzen besteht darin, dass ihre verschiedenen, vorhin erwähnten Gruppen in einander übergehen können: so kann z. B. aus dem gewöhnlichen fibrillären Bindegewebe Knochen entstehen, ebenso kann sich letzterer an Stelle des Knorpels entwickeln, — Prozesse, die weiter unten näher besprochen werden.

Trotz dieser Fähigkeit sich gegenseitig zu vertreten, zeigen die Grundsubstanzen der erwähnten Gewebe in ihren chemischen Eigenschaften nicht unwesentliche Verschiedenheiten: die gewöhnliche Bindegewebsfaser giebt z. B. beim Kochen Leim (Colla); die elastische Faser liefert unter bestimmten Bedingungen Elastin, der Knorpel Chondrin.

Die Bindesubstanzen sind im Körper ausserordentlich verbreitet: während das Vorkommen von Knochen und Knorpel sich nach den Organen von

selbst ergiebt, verbindet das fibrilläre Bindegewebe die Organe und Organtheile untereinander, hält sie in fester Fügung, weshalb es als „bindendes" Gewebe, schlechthin als Bindegewebe bezeichnet wird und der ganzen Gruppe den Namen „Bindesubstanzen" verliehen hat.

Das zum Bindegewebe gehörige Gallertgewebe ist im erwachsenen Organismus im Glaskörper vertreten.

Zum Bindegewebe rechnen wir auch das sogenannte retikuläre oder adenoide Gewebe, welches in lymphoiden Organen vorkommt. Dasselbe besteht beim Erwachsenen aus einem Geflecht von miteinander anastomosirenden verzweigten Zellen und feinster Fasern, welche letzteren sich in Fibrillen nicht zerlegen lassen.

Bestimmte Bindegewebszellen haben die Eigenschaft Fett zu produziren; an gewissen Stellen des Körpers bilden sie zum Schutze der Organe und als Reservematerial ganze Fettpolster, weshalb man geradezu von einem Fettgewebe spricht. Letzteres kann aber nicht als eine besondere, den übrigen Gruppen der Bindesubstanzen koordinirte Gewebsart gelten, da es nachweisbar zum Bindegewebe gehört und überall da auftreten kann, wo letzteres vorkommt.

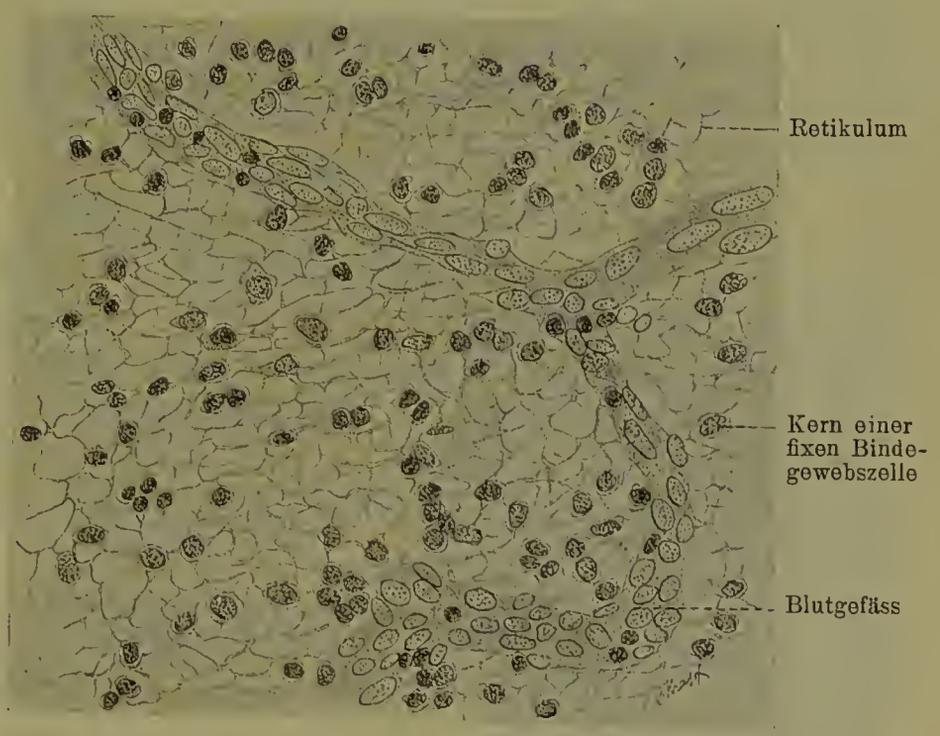


Fig. 36.
Retikuläres Bindegewebe aus einer Lymphdrüse des Menschen. 280 mal vergr. Pinselpräparat.

Schliesslich können gewisse Elemente des mittleren Keimblattes Farbstoffe, Pigmente enthalten. Hierzu gehören die Pigmentzellen und die rothen Blutkörperchen.

Nach unserer Schilderung hätten wir also folgende Arten der Bindesubstanzen zu unterscheiden: 1. retikuläres, 2. Gallertgewebe, 3. faseriges (fibrilläres) Bindegewebe, 4. elastisches Gewebe, 5. Fettgewebe, 6. Knorpel, 7. Knochen.

1. Retikuläres Bindegewebe.

Als am wenigsten modifizirt, d. h. dem embryonalen Mesenchymgewebe am nächsten stehend, ist das retikuläre Gewebe zu betrachten. — Es besteht aus

sternförmigen, mit einander anastomosirenden Zellen, welche auch Fasern bilden können; im letzteren Falle kommt es zur Bildung von mehr oder weniger zusammenhängenden Netzen, welchen die Reste der Bildungszellen ansitzen. — Dieses Retikulum unterscheidet sich aber chemisch von der Bindegewebs- und elastischen Faser. — Das retikuläre Bindegewebe ist in den Lymphdrüsen (deshalb auch adenoides Gewebe genannt) und lymphoiden Organen verbreitet; seine Maschen sind mit Lymphzellen ausgefüllt.

2. Gallertgewebe.

Zum Gallertgewebe rechnet man ein beim erwachsenen Menschen wenig verbreitetes Gewebe von embryonalem Charakter. Dasselbe besteht aus verästelten Zellen, welche miteinander anastomosiren und in einer gelatinösen von spärlichen Fasern durchsetzten Masse eingebettet sind. Die Fasern, sowie auch die gelatinöse Zwischensubstanz sind die Produkte der Zellen selbst. — Während der Embryonalentwickelung ist dieses Gewebe in reichem Maasse im Nabelstrang vertreten und wird hier als Wharton'sche Sulze bezeichnet. Ausserdem kommt dasselbe in der Cutis, in der Umgebung der halbcirkelförmigen Kanäle und des Schneckenkanals des Gehörganges der Embryonen, im Glaskörper etc. vor.

3. Faseriges Bindegewebe.

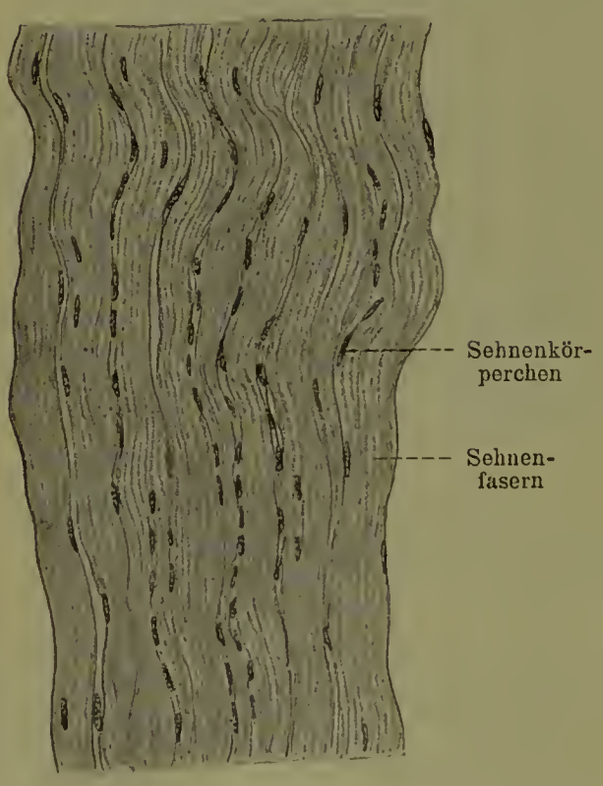


Fig. 37.
Stück eines Längsschnittes durch eine Sehne. 270mal vergr.

Morphologisch kann man das faserige Bindegewebe je nach der Anordnung der Fasern in zwei Gruppen zerlegen: in der ersten, zu welcher die Sehnen, zum Theil die Aponeurosen u. s. w. gehören, verlaufen die Fasern parallel zu einander. In der zweiten Gruppe kreuzen und verflechten sie sich zu Netzen, wodurch enge und weite Maschen gebildet werden (areoläres Bindegewebe). Im Peritoneum z. B. liegen diese Netze in einer Ebene. Da, wo faseriges Bindegewebe sich in grösseren Massen, wie z. B. in der Cutis, ansammelt, verzweigen sich diese Netze nach allen Dimensionen des Raumes. Zwischen den einzelnen Fasern bleiben grössere, in einzelnen Fällen nur schwer wahrnehmbare Lücken bestehen, welche man trotz der Anwesenheit von

embryonalen Bindegewebszellen nebst Gefässen in denselben etc. genetisch als intercelluläre Räume auffassen muss.

An der Oberfläche der Faser befinden sich zellige Elemente, welche erhaltene Reste derjenigen Zellen sind, die die Fibrillen der Faser bereits produzirt haben, Sehnenkörperchen.

Man kann annehmen, dass ähnlich wie beim Muskel das Sarkolemm, so auch hier eine die ganze Faser umhüllende, schwer darzustellende Membran vorhanden ist, die genetisch von der Membran der Bildungszelle abzuleiten wäre. In allen Fällen, sei es bei den parallelen, sei es bei den netzartig angeordneten Fasern, besteht ihre Substanz aus feinsten, lineär verlaufenden Fäden — Fibrillen. Zwischen ihnen sind Reste von dem nicht zu Fibrillen umgewandelten Protoplasma der Bildungszelle vorhanden (Mucin? s. Technik). Letzteres verkittet die Fibrillen untereinander und kann durch bestimmte Reagenzien in Lösung gebracht werden, so dass die Fibrillen auseinander fallen; man sieht sie dann als feine, völlig homogene Fäden verlaufen. Durch Zusatz von Essigsäure quellen die Fibrillen derart auf, dass sie etwa das Zehnfache ihres Volumens erreichen. Sie sind dann als solche nicht mehr wahrzunehmen: die ganze Faser gewinnt eine glasige Beschaffenheit. Da aber die zelligen Elemente bei Zusatz von Essigsäure nicht mit aufquellen, so treten sie auf dem glasigen Untergrunde um so deutlicher hervor.

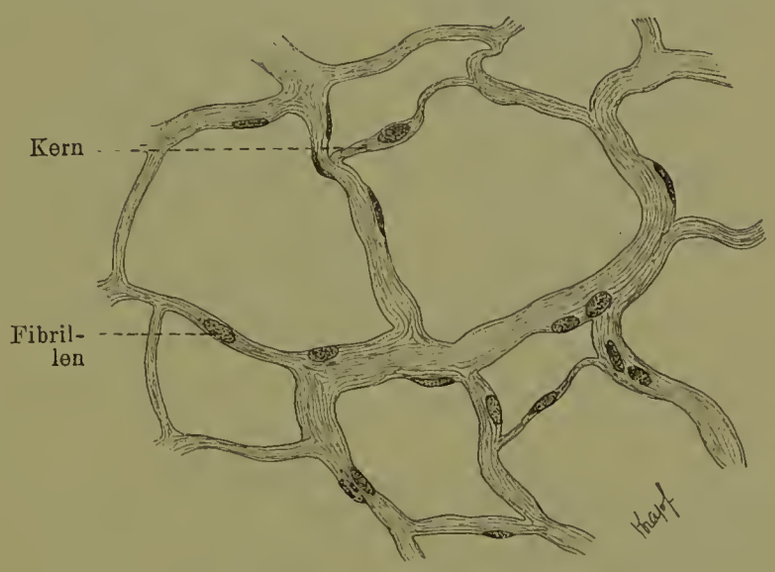


Fig. 38.

Faseriges, zu Netzen angeordnetes (sogenanntes areoläres) Bindegewebe aus dem Omentum majus des Kaninchens. 400 mal vergr. Technik Nr. 17.

Wie schon erwähnt wurde, liefern die Fasern des Bindegewebes Leim (Colla, Knochenleim). Erhitzt man Bindegewebe mit Wasser (oder mit verdünnten Säuren) auf 120° C., filtrirt dann die Flüssigkeit, so bekommt man eine Lösung, aus welcher mit Alkohol Leim gefällt werden kann; in kaltem Wasser, in Alkohol und Aether ist Leim unlöslich; hingegen löst er sich in heissem Wasser, eine Lösung, welche beim Erkalten gelatinirt, mit Essigsäure und Mineralsäuren, im Gegensatz zu Mucin und Chondrin (s. diese) aber keinen Niederschlag giebt. Gerbsäure und Sublimat bewirken einen Niederschlag, was bei Mucin nicht der Fall ist, wohl aber beim Chondrin (vergl. auch Hoppe-Seyler).

4. Elastisches Gewebe.

Das elastische Gewebe schliesst sich eng an das faserige Bindegewebe an, unterscheidet sich aber von demselben in manchen wichtigen Beziehungen.

Seine Fasern sind dem Bindegewebe fast immer beigemengt; es giebt aber Organe, wie z. B. das Lig. nuchae, die fast ausschliesslich aus elastischen Fasern gebildet sind.

Während die Bindegewebsfibrille annähernd immer die gleichen Kaliberverhältnisse aufweist, ist die elastische Faser in dieser Beziehung sehr variabel; ihr Breitendurchmesser kann Bruchtheile eines μ betragen, aber auch 10 μ und darüber erreichen.

Fig. 39.

Elastische Fasern aus dem Lig. nuchae des Ochsen, frisch gezupft. 500 mal vergr. Bei *a* ist die Faser in einer charakteristischen Weise umgebogen (Bischofstabform).

Die elastischen Fasern besitzen einen eigenthümlichen, ihnen eigenen Glanz, durch welchen sie sich deutlich von der Bindegewebsfaser unterscheiden. Sie sind in den meisten Fällen verästelt, verbinden sich miteinander zu Netzwerken, können auch zu grösseren Platten verschmelzen (z. B. in den sogenannten gefensterten Membranen der Tunica media der Gefässe [siehe auch Technik]). Ein chemischer Unterschied zwischen der Bindegewebs- und der elastischen Faser ist dadurch gegeben, dass die letztere nicht Leim, sondern Elastin liefert, welches sich nur in heisser konz. Kalilauge und in kalter konz. Schwefel- und Salpetersäure löst, Substanzen, welche das Elastin zugleich auch zersetzen.

Leider ist die Entwickelung des elastischen Gewebes noch vielfachen Kontroversen unterworfen; die Autoren sind darüber nicht einig, ob die ganze Bildungszelle in die gebildete Faser eingeht, oder nur das Protoplasma derselben, wobei der Kern sich als solcher erhält. Jedenfalls ist sicher, dass die elastischen Fasern kernlos sind, dass sie sich durch Anwendung von Reagentien nicht wie beim Bindegewebe in Fibrillen zerlegen lassen. Diese Umstände erschweren die Beurtheilung des morphologischen Aufbaues des Gewebes.

Zu dem elastischen Gewebe gehören auch die sehr verbreiteten, namentlich in Begleitung von Kapillaren, in der Leber, in der Milz, im Knochenmarke etc. vorkommenden Gitterfasern. Das Nähere über die letzteren ist noch nicht genügend bekannt (vergl. Leber).

5. Fettgewebe.

Bestimmte Stellen des Körpers scheinen für die Umwandlung der Bindegewebszelle in eine Fettzelle besonders geeignet zu sein (Fettorgane). Dieser Prozess geht ganz allmählich vor sich: aus kleinen im Protoplasma zerstreuten Fetttröpfchen, entstehen durch Konfluenz grössere Tropfen, und so geht die Bildung des Fettes weiter, bis die ganze Zelle mit einem einzigen grossen Tropfen fast vollständig erfüllt ist. In dem Maasse wie der Fett-

tropfen anwächst, wird das Protoplasma der Zelle sammt ihrem Kerne an die Peripherie geschoben; hier befindet sich ersteres in einer dünnen Schicht, an der Innenfläche der glashellen Membran ausgebreitet. Durch den Druck, den der Fetttropfen auf den Kern ausübt, wird dieser platt gedrückt und erscheint, im Profil gesehen, als ein länglicher Stab. An Stellen, an welchen grössere Massen von Fettzellen sich ansammeln, werden die letzteren durch gröbere Züge von Bindegewebe in grössere und kleinere Abtheilungen, im Allgemeinen von kugeliger Gestalt, gesondert (Fettläppchen). Zahlreiche Blutgefässe verlaufen in diesem Bindegewebe, begeben sich in die einzelnen Fettläppchen hinein und zerfallen hier in ein reiches Kapillarnetz.

Fig. 40.
Schema einer Fettzelle.

Wenn das Fett als solches aus den Zellen schwindet, so scheint die Möglichkeit vorhanden zu sein, dass sie sich wieder in gewöhnliche Bindegewebszellen umwandeln.

Mikroskopisch ist das Fett an seinem eigenthümlichen Glanze leicht zu erkennen. Bestimmten Reagenzien gegenüber verhält es sich auf eine sehr charakteristische Weise: so z. B. wird dasselbe bei Behandlung mit Osmiumsäure auf eine bestimmte Art schwarz gefärbt.

Frisches Fett ist in Aether und Chloroform, namentlich heiss angewandt, löslich. Starke Schwefelsäure löst das Fett nicht auf; Alkanawurzel färbt Fett roth (die Farbe löst sich in ätherischen Oelen auf). Chinolinblau, gelöst in verdünntem Alkohol, färbt das Fett dunkelblau. Setzt man 40 % Aetzkalilösung hinzu, so entfärbt sich alles mit Ausnahme des Fettes.

6. Knorpel.

Am einfachsten gebaut ist der hyaline Knorpel, den man so nennt, weil seine „Grundsubstanz“ eine homogene und durchsichtige ist. Die Knorpelzellen, für sich betrachtet, sind wenig typisch und von verschiedener Form; in der Grundsubstanz sind sie meistens unregelmässig zerstreut, oft aber auch beisammen in Gruppen gelegen. An der Peripherie des Knorpels, da wo derselbe entweder frei liegt (Gelenkhöhlen), oder an das Perichondrium grenzt, liegen seine Zellen in mehreren, parallel der Oberfläche gerichteten, ziemlich regelmässig verlaufenden Reihen.

In den Knorpelzellen trifft man öfters Glykogen, das in Gestalt von Tropfen, oder in mehr diffuser Vertheilung im Protoplasma der Zellen auftritt.

Die Grundsubstanz des Knorpels ist das Produkt seiner Zellen; sie ist im sogenannten Vorknorpel, d. h. im embryonalen Knorpel, noch nicht vorhanden (in dieser Hinsicht reiht sich das Gewebe der Chorda dorsalis hier an).

Beim Vorknorpel liegen die Zellen mit ihren Membranen dicht an einander gedrängt; erst allmählich tritt die Grundsubstanz auf, und zwar in

folgender Weise: die Membranen der Zellen verdicken sich, wodurch die letzteren auseinander gedrängt werden; innerhalb dieser Membranen theilen sich die Zellen weiter und jedes Theilprodukt bildet wiederum eine Membran aus, während die alten Membranen der Mutterzellen, miteinander verschmelzend, in die Grundsubstanz sich umwandeln. Die Membranen der Toehterzellen unterliegen denselben Prozessen und verschmelzen sowohl unter einander, wie auch mit der bereits vorhandenen Grundsubstanz. Sehliesslich erreicht der Knorpel die Beschaffenheit des fertigen Gewebes.

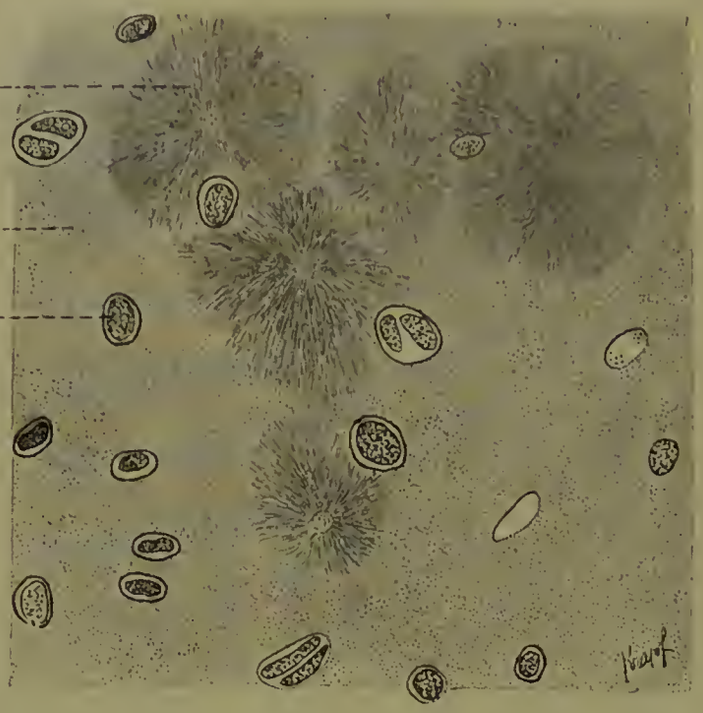


Fig. 41.
Hyaliner Knorpel (Rippenknorpel des Rindes). Alkoholpräparat. 300 mal vergr.
Man sieht die Zellen in ihren Kapseln eingeschlossen. Bei *a* — radiär ausstrahlende Züge — ein nicht seltener, aber durchaus kein charakteristischer Befund.

In demselben besitzen die jüngsten Zellen, wie vorher, eine Membran, welche sie von der Grundsubstanz seheidet und als Knorpelkapsel bezeichnet wird. Der Raum, in welchem die Zelle in der Kapsel liegt, ist die Knorpelhöhle.

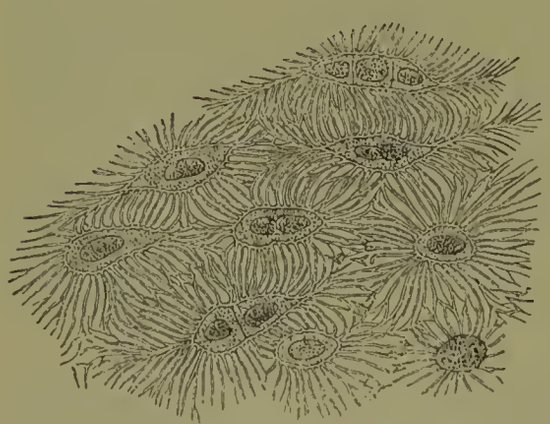


Fig. 42.
Aus einem Schnitt dureh den Kopfknorpel eines Tintenfisches. Nach M. Fürbringer aus Bergh.

Nach der gegebenen Darstellung würde der Knorpel hauptsächlich durch Intussuseeption waehsen; ein appositionelles Wachsthum, wenn aueh in geringerem Maasse, kann beim Knorpel aber nicht in Abrede gestellt werden; es findet da statt, wo der Knorpel an das Bindegewebe, Perichondrium grenzt; die Beziehungen beider Bildungen (Perichondrium und Knorpel) sind ausserordentlich innige: man sieht Fasern des Periehondriums in die Knorpelgrundsubstanz übergehen und darin aufgehen; hiebei seheinen Bindegewebszellen sich direkt in Knorpelzellen umzuwandeln.

Von Interesse ist es, dass der Knorpel gewisser wirbelloser Thiere, der Cephalopoden, Zellen mit untereinander anastomosirenden Fortsätzen enthält (Fig. 42). Die Knorpelzelle ist in diesem Falle einer Knochenzelle ähnlich, und es ist hiermit ein Uebergang der Elemente des Knorpels in die des Knochens theoretisch gegeben (M. Fürbringer).

In einer gewissen Art von Knorpel, den man als Bindegewebsknorpel bezeichnet, sind in der Grundsubstanz schon von Anfang an, im Vorknorpel, Bindegewebszüge vorhanden. Die letzteren prävaliren über die hyaline Grundsubstanz und verlaufen in der Regel parallel zu einander.

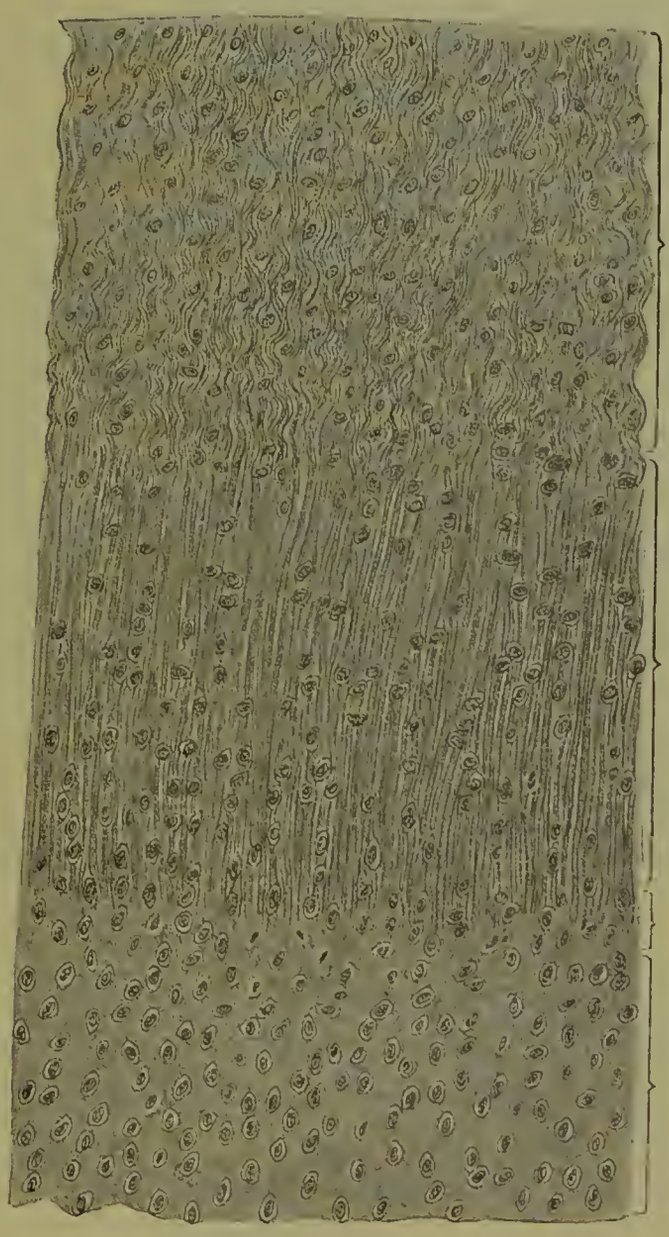


Fig. 43.
Ansatzstelle des Ligamentum teres am caput femoris. Längsschnitt. 650mal vergr. Technik Nr. 151a.

Der Bindegewebsknorpel kommt in den Ligamenta intervertebralia, in der Symphysis ossium pubis, an der Insertionsstelle des Lig. teres femoris u.s.w. vor.

Auch elastische Fasern sind an manchen Orten dem hyalinen Knorpel beigemengt (elastischer Knorpel); sie verästeln sich und zeigen auch hier feine und gröbere Fasern, die in typischer Weise, sich spitzwinklig theilend, gröbere und feinere Netze bilden (Fig. 44); am Perichondrium gehen sie in die gleichnamigen Elemente des letzteren über.

Der elastische Knorpel bildet die Knorpel des äusseren Ohres, des knorpeligen Gehörganges und eine Anzahl Knorpel im Kehlkopfe (siehe diesen).

Die hyaline Grundsubstanz, mit den darin enthaltenen Fasern, kann, namentlich im vorgerückteren Alter, verkalken, wodurch sie spröde und brüchig wird (verkalkter Knorpel, Kalkknorpel).

Die Ernährung des Knorpels wird durch Gefässe bewerkstelligt, die aber nur spärlich in seiner Grundsubstanz vertreten sind. Man nimmt daher an, dass in der letzteren sehr feine, kaum wahrnehmbare Saftkanälchen vorhanden sind, in welchen Lymphplasma cirkulirt (vergl. die Untersuchungen von Flesch, Budge, Solger **89. 2**, van der Stricht 87 etc.).

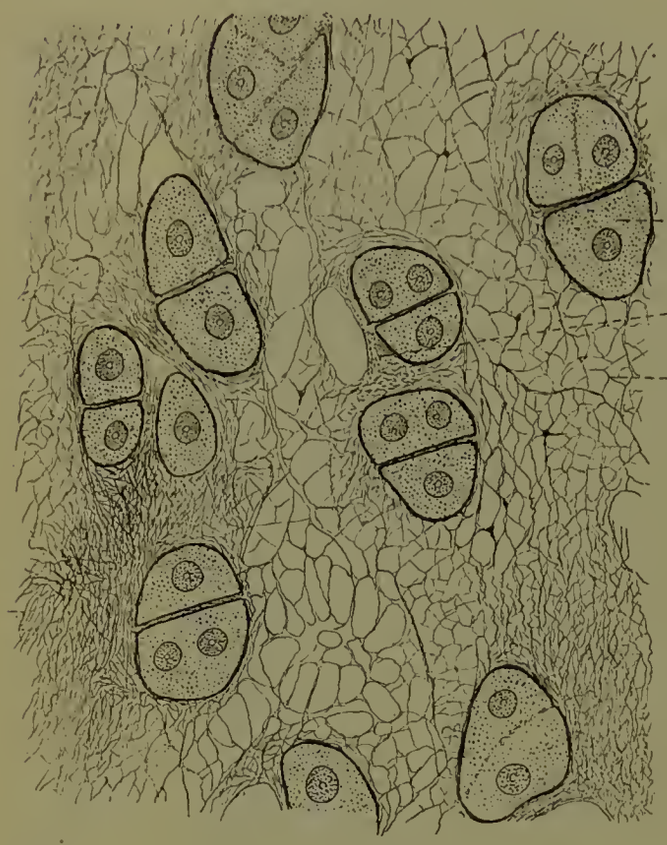


Fig. 44.

Elastischer Knorpel (Netzknorpel) aus dem äusseren Ohr des Menschen. 760 mal vergr. Technik Nr. 139.

Bei *a* feinmaschige elastische Netze in der unmittelbaren Umgebung der Knorpelkapseln.

Wenn man die Knorpelgrundsubstanz in zugeschmolzenen Röhren mit auf 120 ° C. erhitztem Wasser digerirt, filtrirt und dann mit Alkohol ausfällt, so liefert sie Chondrin. Letzteres ist in kaltem Wasser, Alkohol und Aether unlöslich, hingegen löst es sich in heissem Wasser auf, wobei die Lösung beim Erkalten gelatinirt. Im Gegensatz zu Leim giebt Chondrin mit Essigsäure einen Niederschlag, der im Ueberschuss der Säure sich nicht löst. Fügt man aber Mineralsäuren hinzu, so löst sich der zuerst entstandene Niederschlag im Ueberschuss dieser Säuren auf.

7. Knochen.

a) Bau des ausgebildeten Knochens.

Der Knochen entwickelt sich immer auf einer bindegewebigen Grundlage, sei es, dass er direkt aus Bindegewebe entsteht, oder an Stellen auftritt, an welchen früher Knorpel war.

Die im Knochen vorhandene anorganische Substanz lagert sich in den Fasern des Bindegewebes ab, während die Zellen des letzteren zu Knochenzellen werden.

Wie im Bindegewebe, so ist auch im Knochen die Grundsubstanz faserig. Zwischen diesen Fasern bleiben unverkalkte Zellen bestehen, von

welchen eine jede in einer Höhle der Knochensubstanz, der Knochenhöhle, liegt.

Im einfachsten Falle besteht der Knochen aus einer einzigen dünnen Lamelle und von diesem Zustande aus leitet sich der komplizirte Bau gewisser stärkerer Knochen dadurch ab, dass eine Reihe von anderen Lamellen zu der einen Lamelle hinzukommt, wodurch schliesslich ein ganzes System von Lamellen gebildet wird. Im letzteren Falle ist der Knochen auch stets vaskularisirt: die Gefässe verlaufen in besonders hierzu bestimmten Kanälen, die man als Knochen- oder Havers'sche Kanäle bezeichnet.

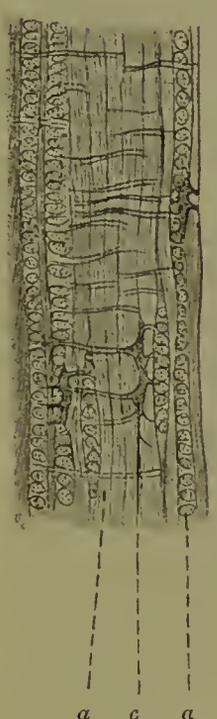


Fig. 45.

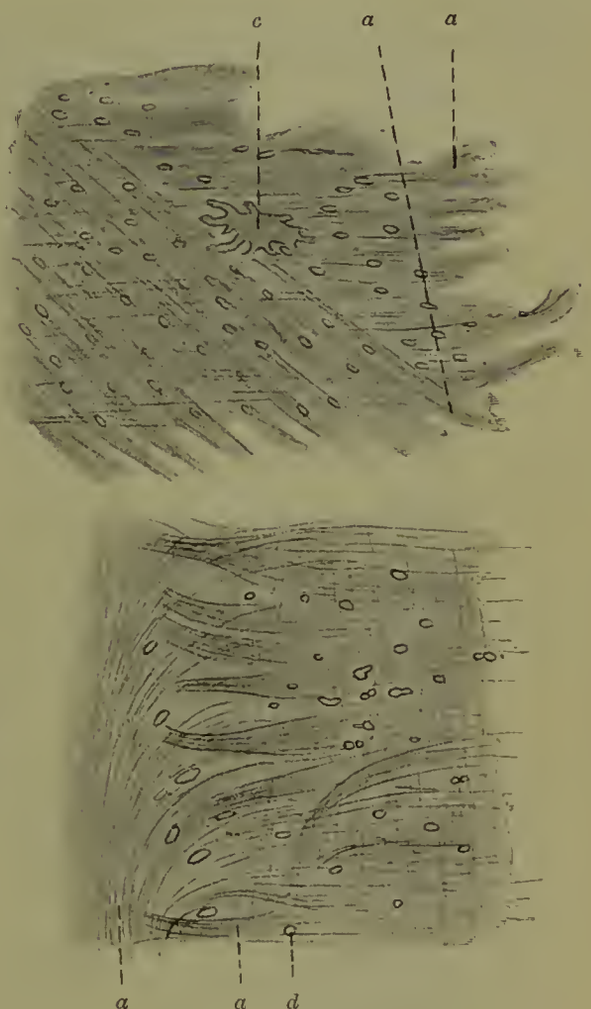


Fig. 46 und 47.

Fig. 45. Längsschnitt durch ein Lamellensystem.
Fig. 46 und 47. Lamellen vor der Fläche gesehen.
(Nach v. Ebner 75.) 460mal vergr.
a Fibrillen und Fibrillenbündel; *c* Knochenkörperchen; *d* Primitivröhrchen.

Die Knochenzelle zeigt Fortsätze, welche bei niederen Wirbelthieren sich miteinander zu verbinden pflegen und überall, auch beim Menschen, in besonderen Kanälchen der Grundsubstanz verlaufen, welche man als Primitivröhrchen bezeichnet. Ob aber die Fortsätze der Knochenzellen miteinander anastomosiren oder nicht, ist z. Z. noch eine offene Frage.

An einem Querdurchschnitt einer Diaphyse eines langen Röhrenknochens des erwachsenen Menschen, sind die Verhältnisse ziemlich komplizirter Natur: in der Mitte des Präparates befindet sich ein grosser Markkanal; an der Peripherie wird der Knochen von einer bindegewebigen Haut, dem Periost, umgeben. In der kompakten Knochensubstanz selbst befinden sich zahlreiche, meist quer getroffene, Gefässe enthaltende Kanäle, die Havers-

schen Kanäle. Die ganze Grundsubstanz erscheint lamellös und die Lamellen sind im Allgemeinen folgendermassen angeordnet: es verlaufen zunächst mehrere Lamellen parallel der Oberfläche des Knochens und parallel mit

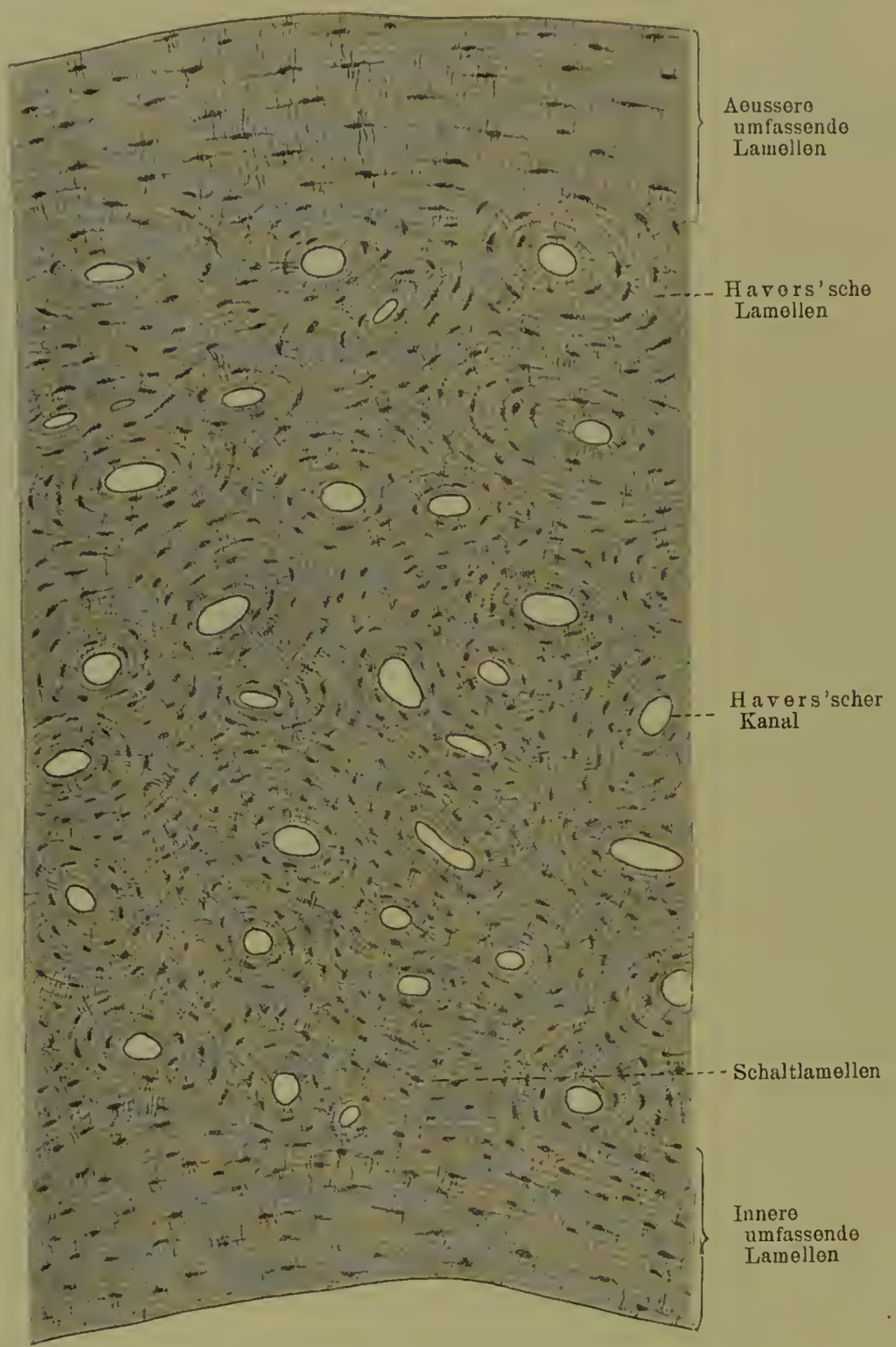


Fig. 48.

Theil eines Querschliffes durch die Diaphyse eines Röhrenknochens, alle Lamellensysteme zeigend. Metacarpus des Menschen. 56mal vergr. Technik Nr. 147.

der Grenzfläche des Markraumes; die ersteren liegen an der äusseren, die letzteren an der inneren Grenzfläche der Knochensubstanz; es sind dies die sogenannten generellen, oder besser die äusseren und inneren umfassenden Lamellen (auch periostale und Marklamellen genannt).

Um die Havers'schen Kanäle herum, konzentrisch angeordnet, verlaufen ebenfalls Lamellen, die Havers'schen oder die konzentrischen (Spezial-) Lamellen. Ausser den erwähnten Lamellen finden sich aber auch solche, die wie eingeschoben, eingeschaltet erscheinen und intermediäre oder Schaltlamellen (auch epaktale Lamellen) genannt werden. (Nach gewissen Autoren gehört die letztere Art von Lamellen ebenfalls zum System der generellen Lamellen.)

In den Lamellen befinden sich die sogenannten Knochenkörperchen Virchow's, — Knochenhöhlen, welche mit einer differenzirten Wandschicht versehen und in den Lamellen sämmtlicher Systeme vorhanden sind.

Man kann wohl annehmen, dass alle Knochenkörperchen eines Knochens, direkt oder indirekt miteinander in Verbindung stehen. Es lässt sich ohne Schwierigkeit nachweisen, dass die Knochenkörperchen eines Lamellensystems miteinander und mit solchen, anderen Systemen zugehörigen in Verbindung stehen. Es verbindet sich demnach ein Knochenkörperchen eines Systems sowohl mit dem benachbarten Körperchen anderer Lamellen desselben Systems, als auch mit den in der Nähe gelegenen Körperchen benachbarter Systeme.

Die Röhren, welche die Knochenkörperchen mit einander in Verbindung setzen, sind die Primitivröhrchen. In den Grenzlamellen (d. h. denjenigen Lamellen, welche am Periost und Markkanal gelegen sind, und auch die Wand der Havers'schen Kanäle umgeben) münden die Primitivröhrchen entsprechend subperiostal, in den Markraum und in den Havers'schen Kanal.

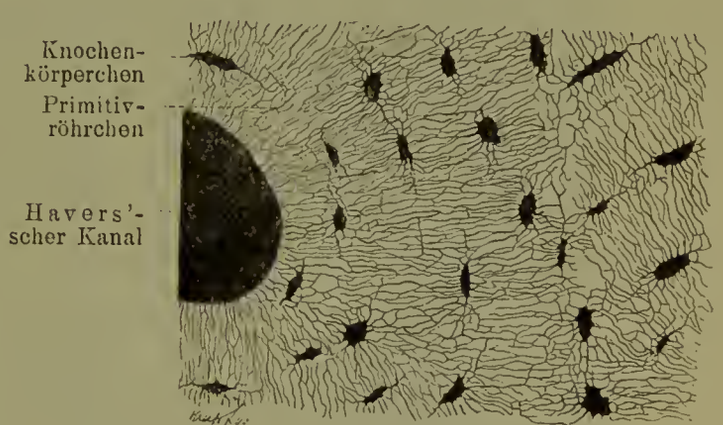


Fig. 49.

Theil eines Querschliffes durch die Diaphyse eines langen Röhrenknochens. Femur des Menschen. 400mal vergr. Technik Nr. 148.

Nachdem wir im Groben den Bau des Knochens an dem Querschnitt einer Diaphyse gegeben haben, gehen wir zu einer näheren Betrachtung der einzelnen Theile über.

Die Lamellen, die sonst homogen erscheinen, bestehen in Wirklichkeit, wie wir bereits erwähnt haben, aus zusammengebackenen, verkalkten und in verschiedenen Richtungen verlaufenden Fasern.

Die Knochenkörperchen besitzen eine, starken Säuren längere Zeit, als die übrige Knochensubstanz widerstehende Wandung. In jedem von ihnen befindet sich eine Zelle, die Knochenzelle, welche, an sich betrachtet, ausser den erwähnten Fortsätzen, nichts Specifisches darbietet.

Die Havers'schen Kanäle enthalten Gefässe, entweder eine Arterie oder eine Vene, oder beide zusammen. Zwischen den Gefässen und der

Wandung des Havers'schen Kanals befindet sich ein perivaskulärer Raum, dessen Epithel den Adventitien der Gefässe und der Wandung des Havers'schen Kanals anliegt. In diesen Raum münden die hierher gehörigen Primitivröhrchen ein. Auch nahe dem Periost und an der Peripherie des Markes sind Lymphspalten vorhanden, in welche die hier gelegenen Primitivröhrchen ausmünden.

Wir müssen uns also vorstellen, dass im ganzen System der Knochenkörperchen und Primitivröhrchen Lymphplasma cirkulirt, welches die

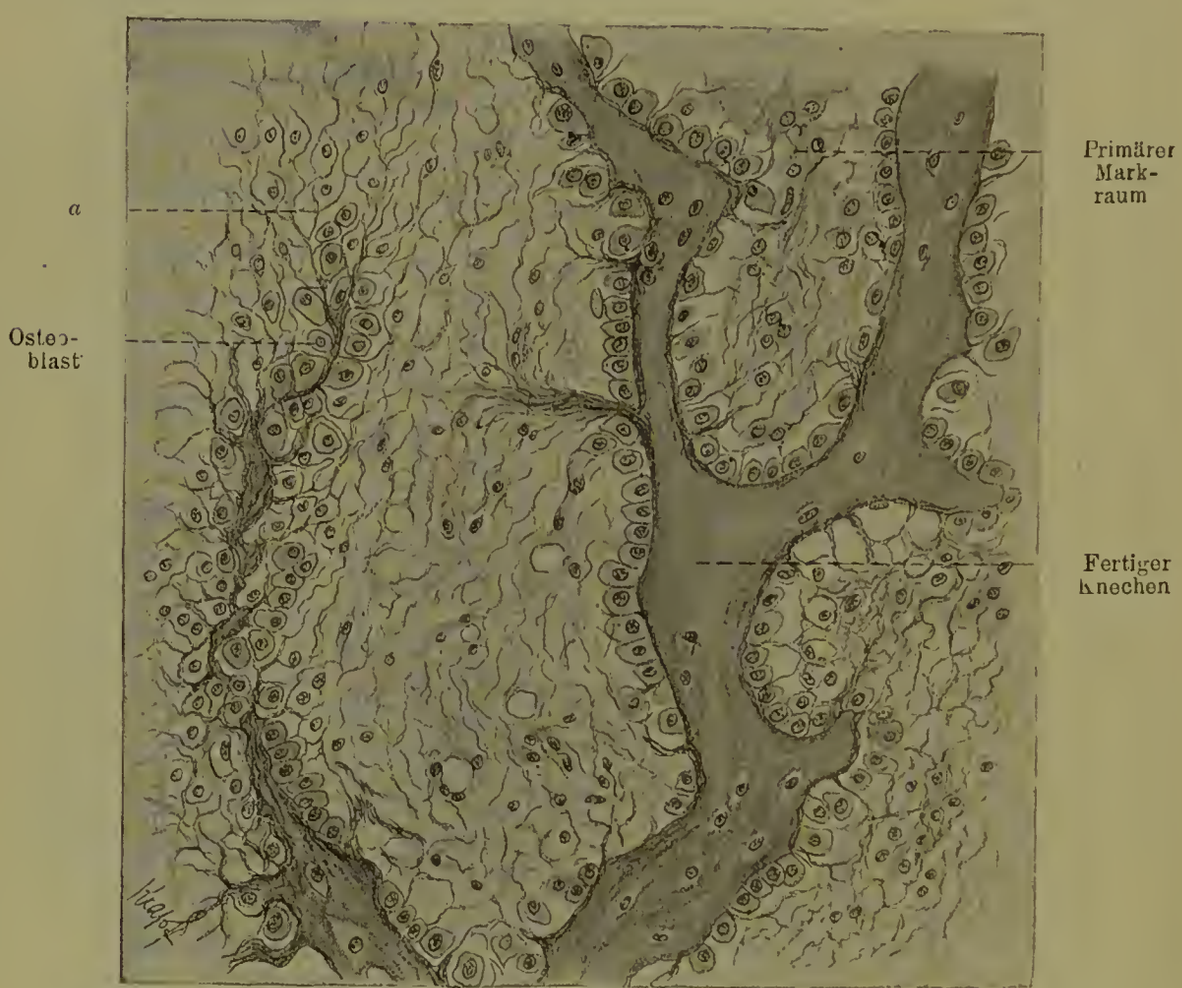


Fig. 50.

Aus einem Schnitt durch den Unterkiefer eines Schafembryos. (Mit Pikrinsäure entkalkt.) 300 mal vergr.

Bei *a* sieht man wie die Fasern eines primären Markraumes, indem sie sich aneinander legen, die Knochengrundsubstanz herstellen (in der Fig. etwas weiter unten von *a*), während die Zellen des Markraumes mit ihren Ausläufern sich an die neugebildete Knochenlamelle anlegen und als Osteeblasten fungiren.

Knochenzellen und ihre Fortsätze umspült. (Geformte Elemente der Lymphe würden durch die sehr engen Röhrchen sich nicht durchzwängen können.) Der Plasmastrom bewegt sich wahrscheinlich von der Periost- und Markfläche des Knochens zu den Havers'schen Kanälen.

Zwischen den Lamellen sind verkalkte oder unverkalkte Faserbündel vorhanden, welche namentlich an geglühten und passend gefärbten Knochen leicht zur Ansicht gebracht werden können (s. Technik). Es sind dies die

sogenannten Sharpey'schen Fasern, deren Bedeutung bisher nur zum Theil verständlich ist.

Hinsichtlich des Knochenmarkes vergl. blutbildende Organe.

b) Knochenentwickelung.

Die einfachste Art der Ossifikation findet an solchen Stellen des Körpers statt, an welchen der Knochen nicht auf knorpeliger Grundlage entsteht, sondern sich im Bindegewebe entwickelt (Parostose). Diese findet z. B. am ganzen Schädeldache, am grössten Theile der Gesichtsknochen etc. statt. Dieser Prozess beginnt damit, dass gewisse mit langen Fortsätzen versehene Bindegewebszellen protoplasmareicher werden und sich aneinander legen, Osteoblasten, so dass schliesslich ganze Reihen von Zellen zu Stande kommen. Hierbei verschmelzen die Fortsätze der Zellen zu feinsten Lamellen. Indem sich an die bereits gebildeten Lamellen immer neue gleichbeschaffene Zellen anlegen, schreitet dieser Vorgang weiter fort, wodurch die zu Anfang der Ossifikation vorhandenen Elemente nach und nach in die Lamellen selbst eingeschlossen werden. Die jüngsten Stadien des Prozesses müssen also an der äusseren und inneren Fläche der verknöchernden Bindegewebsschicht, die älteren hingegen in der Mitte der letzteren gesucht werden. In die Bildung des Knochens werden aber auch echte Bindegewebsfibrillen mit einbezogen.

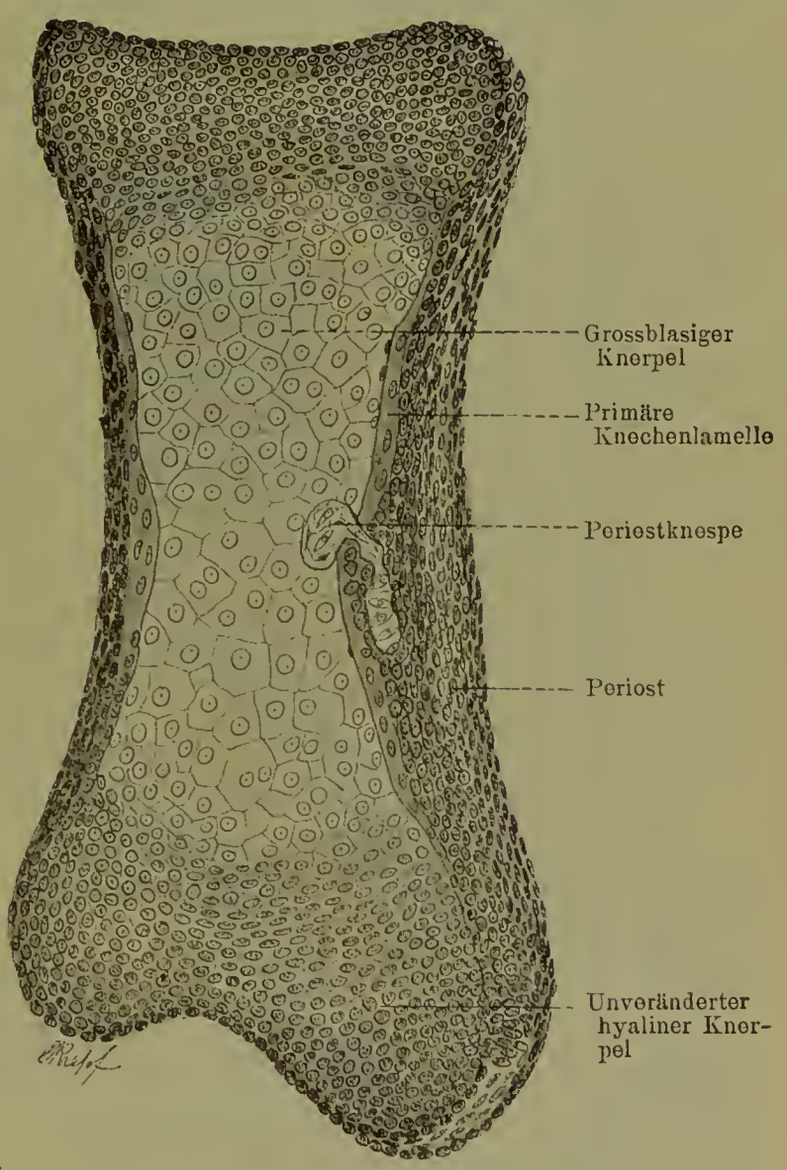


Fig. 51.

Längsschnitt durch einen langen Röhrenknochen (Phalange) eines Eidechsenembryos.

Die primäre, periostal entstandene Knochenlamelle ist oben von der Periostalknospe durchbrochen worden. Im Anschluss an die Knospe sieht man im Periost ein Gefäss mit rothen Blutzellen.

Entsteht der Knochen an Stelle knorpelig präformirter Theile, so ge-

staltet sich der Ossifikationsprozess, obwohl er dem Wesen nach derselbe bleibt, etwas komplizirter. Er geht hier vom Perichondrium aus, an dem man beim Beginn des Prozesses zwei Schichten unterscheiden kann: Die eine derselben liegt dem Knorpel unmittelbar an und ist an Zellen reich, hingegen arm an Fasern (Cambium); die andere, äussere Schicht, ist umgekehrt reich an Fasern, arm an Zellen.

Der Ossifikationsprozess wird nun dadurch eingeleitet, dass hauptsächlich die Cambiumschicht an bestimmten Stellen in den Knorpel knospenartig hineinwuchert. Ausserdem enthalten solche Knospen auch Blutgefässe und Elemente der äusseren Schicht des Perichondriums (Stieda).

Damit aber eine solche Einwucherung von Seiten des Periosts in den Knorpel erfolgen kann, müssen im letzteren gewisse Umwandlungen sich vollzogen haben, Veränderungen, welche ihn zur Aufnahme der Cambiumknospen befähigen.

Noch bevor die letzteren einwuchern, lässt das Knorpelstück in Bezug auf die Form, Beschaffenheit und Anordnung seiner Zellen bestimmte Regionen unterscheiden: an der Stelle, an welcher eine Periostknospe eindringen wird, ist der Knorpel grossblasig geworden; seine Knorpelkapseln sind kugelig aufgetrieben und die in ihnen liegenden Zellen geschrumpft, so dass sie jetzt nur einen geringen Theil der Kapseln ausfüllen. In dieser Region lagern sich die Kalksalze in der Grundsubstanz in Form von Krümeln ab (krümlige Verkalkung). Diese Stelle nun, an welcher die Verknöcherung anfängt, bezeichnen wir als Ossifikationskern.

In einer gewissen Entfernung von dem letzteren geht der grossblasige Knorpel allmählich in einen säulenförmigen über: hier sind die Knorpelzellen, deren Beschaffenheit sich im Wesentlichen nicht verändert hat, parallel der Längsachse des Knorpelstückes, in säulenförmigen Reihen angeordnet. An diese Region schliesst sich dann gewöhnlicher hyaliner Knorpel an.

Indem nun die Periostknospe in den grossblasigen Knorpel vordringt, löst sie die in ihm noch vorhandenen Reste der Grundsubstanz auf, so dass die in den aufgeblähten Kapseln liegende Knorpelzelle frei wird und sich den die Knospe zusammensetzenden Elementen anschliesst.

Im Knorpel ist jetzt an der Stelle, an welcher die Periostalknospe eingedrungen ist, eine Höhle entstanden, die durch die Elemente der Knospe und die frei gewordenen Knorpelzellen ausgefüllt wird; diese Höhle ist nun nichts anderes, als die primäre Markhöhle, welche sich allmählich ausdehnt und der bleibenden Markhöhle des fertigen Knochens entspricht.

Die weitere Ausdehnung der primären Markhöhle geschieht auf Kosten des Knorpels und vollzieht sich ganz in derselben Weise wie am Anfange, zur Zeit des ersten Eindringens der Periostalknospe in den Knorpel: die Kapseln des grossblasigen Knorpels werden von vordringendem Gewebe eröffnet und so geht der Prozess weiter, bis die Knorpelgrundsubstanz nur noch in Gestalt von dünnen Strängen bestehen bleibt. An die Flächen dieser Stränge, die Reste der Knorpelgrundsubstanz, legen sich nun verästelte Zellen

an, welche ganz ebenso beschaffen sind wie diejenigen Elemente, die wir bei der Entstehung des Knochens im Bindegewebe kennen gelernt haben; sie werden hier, und auch dort, als Osteoblasten, Knochenbildner, bezeichnet

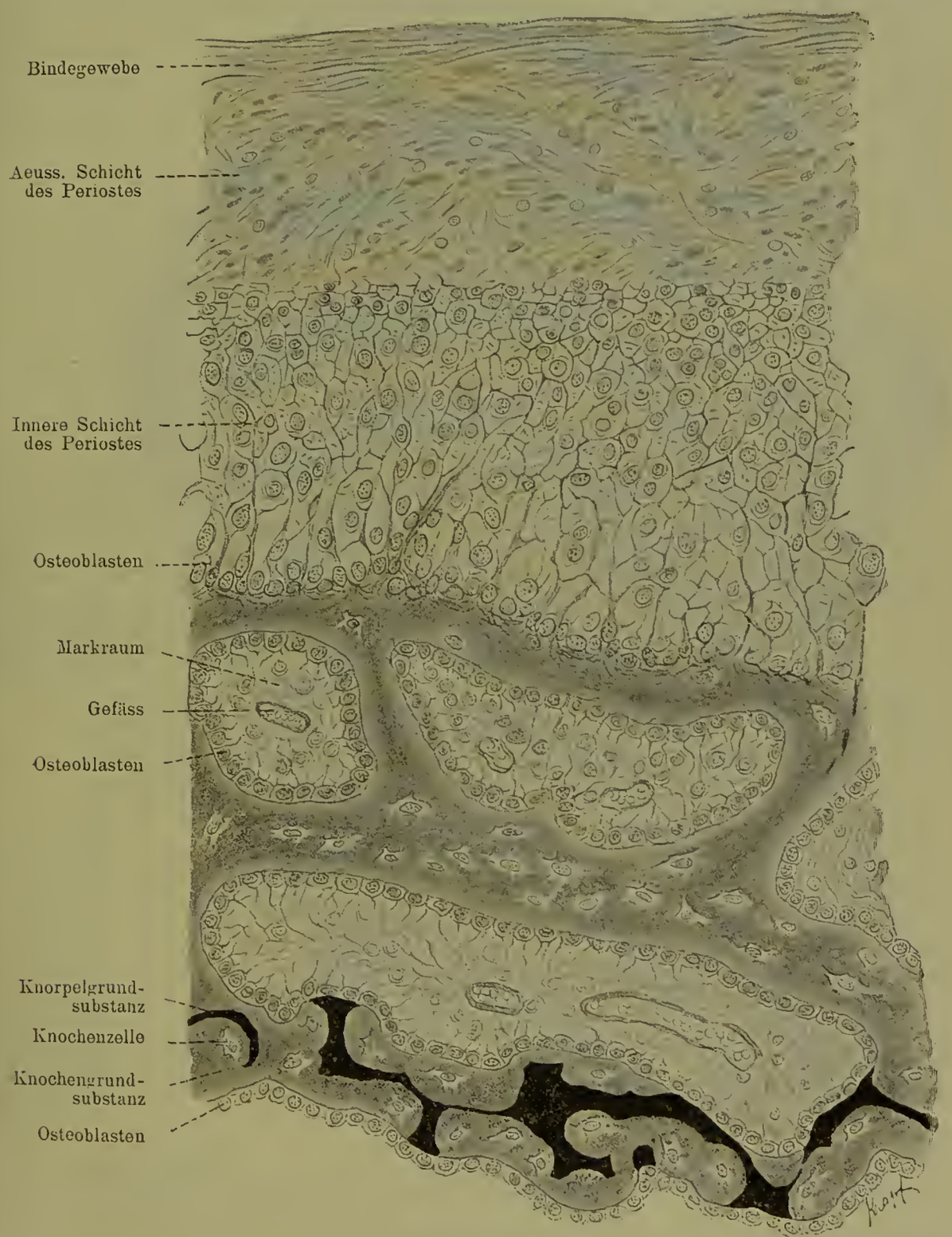


Fig. 52.

Aus einem Querschnitt einer Diaphyse (Tibia eines Schafembryos). 550 mal vergr.
In der Figur unten bildet sich der Knochen endochondral (die tiefschwarzen Züge sind Reste der Knorpelgrundsubstanz); oben ist der periostal entstandene Knochen gelegen.

(Gegenbaur). Ihre Fortsätze verlaufen längs den Knorpellamellen, verschmelzen miteinander und verkalken, verhalten sich also gerade so, wie bei der Ossifikation im Bindegewebe.

Bei Röhrenknochen erstreckt sich die Verknöcherung zunächst auf die ganze Diaphyse, welche auch frühzeitig in Knochen umgewandelt wird; hingegen bleibt an der späteren Grenze der Diaphyse und Epiphyse eine Zone erhalten, an welcher der Ossifikationsprozess noch lange Zeit fortdauert, wodurch

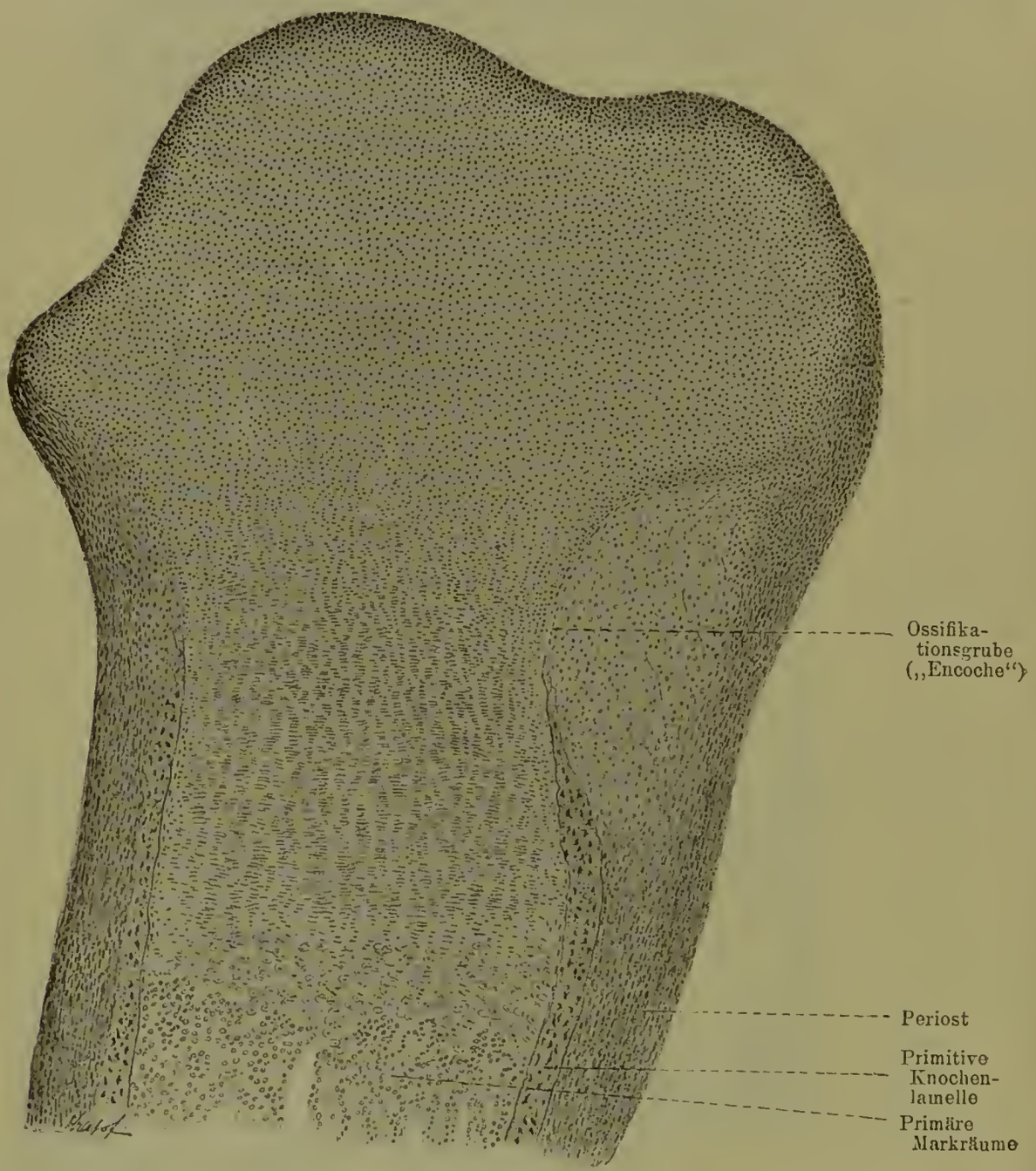


Fig. 53.
Längsschnitt durch das proximale Ende eines langen Röhrenknochens (Schafembryo). 30 mal vergr.
An die Markräume schliesst sich grossblasiger, an diesen der Säulenknorpel und an letzteren gewöhnlich hyaliner Knorpel an.

das fernere Längenwachsthum des Knochens ermöglicht wird. Man bezeichnet diese Stelle als Ossifikationsgrenze. Das Perichondrium ist hier verdickt und bildet um das Knorpelstück herum einen ringförmigen Wulst, der mehr oder weniger tief in den Knorpel selbst hineinragt, so dass letzterer, entsprechend dem perichondralen Wulst, eine ringförmige Rinne zeigt. Auf

einem Längsdurchschnitt erscheint die letztere als eine Grube, welche man mit Ranvier (89), als Ossifikationsgrube (encoche d'ossification), bezeichnet.

Der Zusammenhang der Elemente des Perichondriums mit dem Knorpel ist im Bereiche der Grube ein äusserst inniger; beide Gewebe, Perichondrium und Knorpel, gehen hier unmerklich in einander über. Man nimmt nun an, dass solange das Längenwachsthum des Knochens besteht, an dieser Stelle fortwährend neues Knorpelgewebe von Seiten des Perichondriums gebildet wird. Beim weiteren Fortschreiten der Verknöcherung macht dieses Knorpelgewebe dieselben Umbildungen durch wie bei der embryonalen Ossifikation, d. h. wandelt sich zuerst in Säulen-, dann in grossblasigen Knorpel um, in welchen letzteren die Markräume eindringen.

Dadurch, dass von der „Encoche" aus neue Knorpelelemente entstehen, ist das Längenwachsthum des Knochens ermöglicht: die zur Ossifikation bereits verbrauchten Knorpeltheile werden von ihr aus ersetzt.

Noch bevor der endochondrale Ossifikationsprozess anfängt, entsteht an der Oberfläche der ganzen späteren Diaphysenregion und im Anschlusse an die Ossifikationsgrube ausserdem noch Knochen vom Periost aus. Zuerst erscheint eine dünne Knochenlamelle, primäre Knochenlamelle, welche an Breite immer zunimmt, ihren Zusammenhang mit der „Encoche" aber nicht aufgiebt.

Wir hätten also bei der Verknöcherung der Diaphyse eines Röhrenknochens zwei Prozesse auseinander zu halten:

1. Die endochondrale (Endostose) und
2. die periostale Ossifikation (Exostose), welche letztere nichts Eigenthümliches bietet, da sie ebenso vor sich geht, wie bei der Entstehung des Knochens im Bindegewebe (Parostose).

Die Epiphyse verknöchert selbständig und zwar auf eine endochondrale Weise. Auch hier beginnt der Prozess, wie bei der Diaphyse mit einer Einwucherung von einer oder mehreren periostalen Knospen. Es ist nicht ausgeschlossen, dass ähnlich beschaffene Knospen von Seiten der Diaphyse durch den Epiphysenknorpel in die Epiphyse eindringen. Während ihr Inneres sich in die bekannte mit Mark gefüllte Spongiosa umwandelt, bleibt zwischen ihr und der Diaphyse, also in der Gegend der „Encoche", eine knorpelige Lamelle erhalten (Epiphysenknorpel) (s. Fig. 54), welche zum ferneren Wachsthum des Knochens dient. In dem Maasse, wie sie von den vordringenden Markräumen der Epiphyse und Diaphyse verbraucht wird, erhält sie auf die oben beschriebene Weise von der „Encoche" aus einen neuen Zuwachs an Material. Solange also diese Lamelle fortbesteht, d. h. nicht verkalkt, solange kann das weitere Längenwachsthum des Knochens stattfinden.

Während der direkt aus dem Periost entstandene Knochen zeitlebens persistirt, geht der endochondral gebildete im Gebiet der Diaphyse zu Grunde. Bei diesem Prozesse sind gewisse, in der Regel mehrkernige, grosse, als Osteoklasten (Knochenbrecher) [Kölliker 73] benannte Zellen thätig; sie sind mit der Funktion betraut, die letzten Reste des endochondralen

Knoehens zu resorbiren. Die von ihnen im Anfange des Prozesses usirten Stellen des Knoehen, präsentiren sieh als kleine Gruben (Howship'sehe

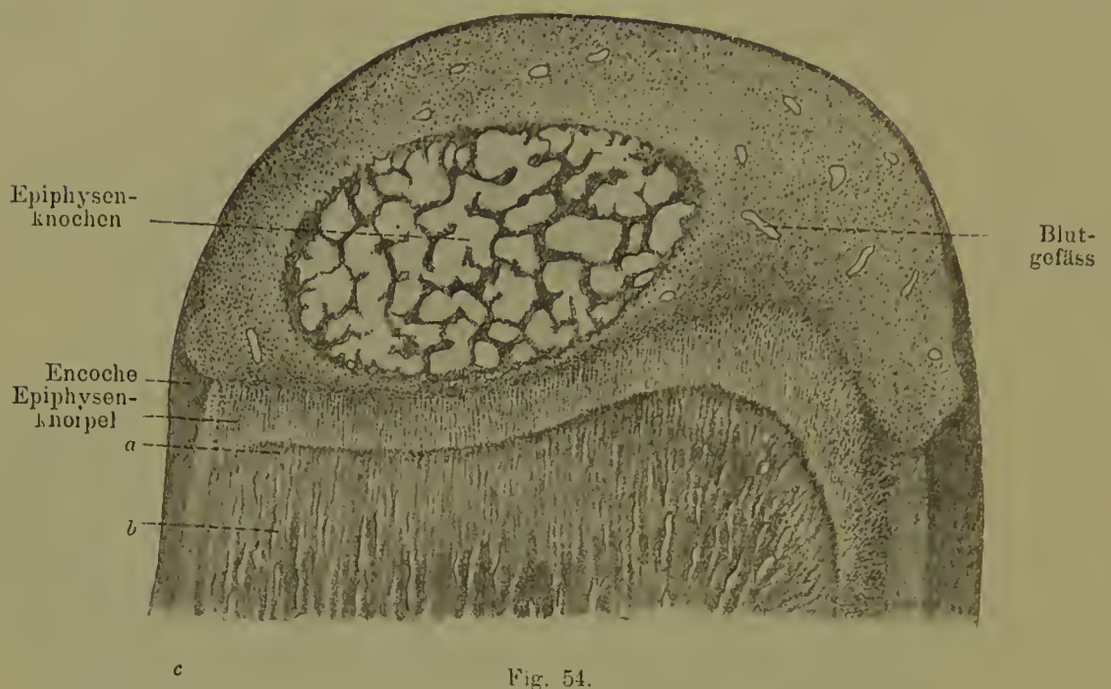


Fig. 54.
Längsschnitt durch die Epiphyse eines Oberarmes des Schafembryo.
12fache Vergrösserung.
a, *b* primäre Markräume und Knochenlamellen der Diaphyse. *c* Diaphysenknochen.

Lakunen [Grübehen Kölliker]), in welehen die Osteoklasten vereinzelt und in Gruppen liegen. Ueberhaupt ist jede Resorption der Knoehensubstanz mit dem Erseheinen der Osteoklasten verknüpft.

An Stelle des endoehondralen Knoehens bildet sieh allmählich das Gewebe des definitiven Knoehenmarkes aus.

Technisches über Bindesubstanzen.

130. Um Bindegewebszellen und -Fasern darzustellen, bediene man sich folgender von Ranvier 89 angegebenen Methode: einem eben getödteten Hunde oder Kaninchen wird die Haut leicht abgehoben und durch Einstieh vermittelst einer Glasspritze eine 1 $^0/_{00}$ige wässerige Silbernitratlösung subeutan eingespritzt. Es bildet sieh eine Oedemkugel, in weleher die Bindegewebszellen und die Fasern (letztere etwas gedehnt) in unmittelbaren Kontakt mit der fixirenden Flüssigkeit kommen und so in frischem Zustande konservirt werden. Etwa naeh $^3/_4$ Stunden wird die ganze Kugel herausgesehnitten (sie eollabirt nicht mehr), einzelne Fetzen derselben entnommen und sorgfältig auf dem Objektträger zerfasert. Man findet isolirte Bindegewebszellen mit Fortsätzen von versehiedener Form und mit versehiedensten von den benaehbarten Fasern herstammenden Eindrüeken versehen. Die Fasern selbst bestehen entweder aus wenigen Fibrillen, oder sie sind dieker und werden in letzterem Falle oft von einer spiralig um die Faser verlaufenden Fibrille (Sehnürfaser) stellenweise eingeschnürt.

Bei dieser Präparationsmethode bekommt man auch zahlreiche elastische Fasern und Fettzellen zur Ansicht. Fügt man zu so einem Zupfpräparat einen Tropfen Pikrokarmin hinzu, lässt dasselbe in einer feuchten Kammer 12 Stunden einwirken und substituirt an dessen Stelle Glycerin-Ameisensäure (Glyc. 100, Ameisensäure 1), so bekommt man nach etwa 24 Stunden folgendes lehrreiches Bild: sämmtliche Kerne sind roth gefärbt, die Bindegewebsfasern rosa, die einschnürende Fibrille braunroth, die elastischen Fasern kanariengelb.

Besonders gut ist die periphere protoplasmatische Schicht der Fettzellen erhalten, welche bei anderen Präparationsmethoden gewöhnlich kaum wahrzunehmen ist.

131. Parallel-faseriges Gewebe ist in den Sehnen zu suchen. Als ein besonders bequemes Objekt können hierzu die Schwanzsehnen der Maus oder der Ratte dienen. Wenn man einen der Endwirbel des Schwanzes mit Nägeln abzwickt und dann zieht, so reissen die an denselben sich ansetzenden Sehnen von den an der Schwanzwurzel gelegenen Muskeln ab und werden als einige dünne glänzende Fäden aus dem Schwanze herausgezogen. Frische Stücke dieser Sehnen lassen sich auf dem Objektträger ohne Schwierigkeit in Fasern und diese in Fibrillen zerlegen.

An diesem Objekte lässt sich aueh bequem die Einwirkung der Reagentien studiren (hinsichtlich der Essigsäure und der Kalilauge s. unten).

Die Fibrillen in den Fasern sind miteinander durch eine mucinartige Substanz verklebt, welche sich in Kalk und Barytwasser löst — eine von Rollett 72. 2 empfohlene Isolationsmethode für Bindegewebsfibrillen.

132. Das sehr resistente elastische Gewebe bekommt man als Nebenprodukt bei der Behandlung des Bindegewebes mit Kalilauge; besonders feine Fäden kommen zum Vorschein, wenn man Lungenalveolen längere Zeit mit demselben Reagens behandelt. Hierbei lösen sieh die Bindegewebsfasern auf, nicht aber die elastischen. Grobe und gröbste elastische Fasern sind im Nackenbande zu suchen.

133. Nach Kühne verhalten sich Bindegewebe und elastisches Gewebe gegenüber der Trypsinverdauung (alkalischer Glycerin-Pankreas-Extrakt bei 35° C.) verschieden. Das Bindegewebe zerfällt dabei in Fasern und Fibrillen, während das elastische Gewebe aufgelöst wird.

134. Die elastischen Fasern bleiben in Essigsäure unverändert, auch wenn sie in einer 20%igen gekocht werden. Sie werden darin nur brüchig. In konzentrirter Salzsäure gekocht, zerfällt die elastische Faser sehr rasch; in einer bis 10%igen bleibt sie bei gewöhnlicher Temperatur unverändert. In einer 50%igen Salzsäure löst sie sich in sieben Tagen, in einer konzentrirten Lösung schon am zweiten Tage; zuerst löst sich das Innere der Faser, dann die „Fasermembran". Um die letztere darzustellen, kocht man die elastischen Fasern ein Paar Mal in konzentrirter Salzsäure auf und giesst das Ganze in kaltes Wasser aus. Manchmal sieht man an den Membranen eine longitudinale Strichelung, welche auf einen fibrillären

Bau hindeutet. Konzentrirte Kalilauge zerstört die Faser in wenigen Tagen; schwache Lösungen nur sehr langsam: eine 1%ige braucht dazu Monate, eine 2%ige einen Monat, eine 5%ige drei Tage, 10%ige einen Tag, 20 bis 40%ige Stunden. Eine schwache Kalilauge löst, auch kochend angewandt, die elastischen Fasern nicht auf; sie werden darin auch nicht brüchig. In 5- oder 10%iger Kalilauge gekocht, isoliren sich die „Fasermembranen". Dasselbe thut eine 20%ige kalte Lösung in 1—2 Tagen. Durch Pepsin zerfällt der Inhalt der Faser, die „Membranen" bleiben übrig. F. Mall.

135. Das Trypsin löst die elastischen Fasern rasch auf, nicht aber das Sehnen- und das retikulirte Gewebe, welche letzteren tagelang darin unverändert bleiben. Die Fäulniss zerstört das Lig. nuchae in weniger Tagen; zuerst zerfällt das Innere der Faser, dann die „Fasermembranen".

136. Um den Faserinhalt und die „Fasermembranen" zu demonstriren, empfiehlt sich eine Färbung mit Magenta-Roth (ein Körnchen Magenta-Roth auf 50 g Glycerin + 50 g Wasser). Der Inhalt färbt sich roth, die Faserscheide bleibt farblos (F. Mall).

137. Einige Daten über das verschiedene Verhalten verschiedener Gewebsarten zu den gleichen Agentien entnehmen wir ebenfalls F. Mall.

Wird eine Sehne gekocht, so wird sie kürzer. Fixirt man die Sehne vor dem Kochen, so verkürzt sie sich nicht. Das adenoide Gewebe schrumpft beim Kochen, quillt nach kurzer Zeit und löst sich später auf. Sehnengewebe und adenoides Gewebe schrumpfen schon bei 70% C. Behandelt man sie aber eine kurze Zeit mit 1/2%iger Osmiumsäure, so tritt die Schrumpfung erst bei 95% C. ein. Sind das Retikulum oder die Sehne durch Erwärmung geschrumpft, so lassen sie sich sehr leicht mit Pankreatin verdauen und werden durch Fäulniss sehr leicht zerstört.

In konzentrirter und in einer Essigsäure von unter 1/20% quellen die Sehnenfasern ebenfalls nicht. In Säuren zwischen 1/2 und 25% quellen sie hingegen auf; in 25%iger werden sie nach 24 Stunden gelöst. In Salzsäure von 0,01% bis 6% quellen die Sehnenfasern auf. In einer 6 bis 25%-Lösung bleiben sie eine Zeit lang ganz unverändert und erst in konzentrirter Säure lösen sie sich. Das retikulirte Gewebe quillt in Salzsäure bis 3%, bleibt unverändert zwischen 3—10% und löst sich nach 24 Stunden in 25% Säure und in höheren Konzentrationen derselben. Nach Behandlung mit verdünnter Säure löst sich beim Kochen die Sehne viel rascher als das retikuläre Gewebe auf.

Im natürlichen Magensaft des Hundes lösen sich die Sehnen nicht schneller als das elastische Gewebe auf; im künstlichen dagegen löst sich zuerst die Sehne, dann das retikulirte Gewebe, dann die elastische Faser auf. Pankreatin greift weder die Sehne, noch das retikulirte Gewebe an. Werden beide gekocht, so werden sie leicht in Pankreatin verdaut.

Die Fäulniss zerstört weder die Sehne noch das Retikulum, wenn sie

der Leiche entnommen worden sind. In der Leiche, und namentlich bei höherer Temperatur (37 °) zerfallen beide Gewebe in wenigen Tagen.

138. Frisches Fett in Läppchen und in kleineren Gruppen von Zellen bekommt man aus den Mesenterien kleinerer Thiere. Bei der Beobachtung verdeckt der glänzende Fetttropfen in der Regel den Kern und das Protoplasma der Zelle. Diese bekommt man besser zur Ansicht in subcutan mit Silbernitrat erzeugten Oedemkugeln (s. T. 130). Das wichtigste Reagens für den Nachweis des Fettes ist die Osmiumsäure: kleine Stücke fetthaltigen Gewebes werden mit $^1/_2$—1 %iger Osmiumsäure, aber auch mit Osmiumsäure-Gemischen behandelt; in ersterem Falle 24 Stunden, in letzterem in der Regel länger. Dann werden die Präparate mit Wasser ausgewaschen, nicht aber direkt in Alkohol übertragen, weil sie in diesem Falle sich im Ganzen schwärzen würden (Flemming 89). Aus dem Wasser werden die Präparate in allmählich verstärkten Alkohol übertragen, worin die Fettropfen eine intensive Färbung annehmen.

139. Für die Beurtheilung der später einzuschlagenden Behandlungsweise des so osmirten Fettes ist zu bemerken, dass es sich in Terpentin, Xylol, Toluol, Aether, Kreosot leicht, schwerer in Nelkenöl und gar nicht in Chloroform löst. Am zweckmässigsten überträgt man solche Präparate durch Chloroform in Paraffin. Osmirtes Fett kann man entfärben, entosmiren, wenn man dasselbe mit nascirendem Chlor behandelt: Die Objekte werden in ein mit Alkohol gefülltes Glas gebracht, auf dessen Boden schon vorher Krystalle von chlorsaurem Kali gelegt wurden. Man fügt dann Salzsäure (bis 1 %) hinzu und hält das Gefäss dicht verschlossen (P. Mayer 81). (Vergleich auch weiter unten über das Bleichen des Pigmentes).

140. Frisch kann der Knorpel untersucht werden an dünnen Knorpellamellen, die man von Weichtheilen befreit und in indifferente Flüssigkeiten bringt. Solche Knorpelstücke sind z. B. das Hypo- und Episternum und der Skapularknorpel des Forsches. Aber auch grössere Stücke eines beliebigen frischen, nicht verkalkten Knorpels haben eine Konsistenz, welche es erlaubt, mit einem, mit indifferenter Flüssigkeit benetzten Rasirmesser genügend dünne Schnitte von demselben zu gewinnen. Ein solcher Schnitt zeigt unter dem Mikroskope eine fein punktirte Grundsubstanz, Knorpelkapseln und die darin enthaltenen Knorpelzellen, falls letztere beim Schneiden nicht herausgefallen sind.

141. Als Fixirungsmittel für Knorpel ist Osmiumsäure und Sublimat in erster Linie zu empfehlen. Ist der Knorpel verkalkt, so fixire man ihn längere Zeit hindurch in Pikrinsäure, welche gleichzeitig die Entkalkung bewerkstelligt. Spiritus fixirt Knorpel leidlich, führt aber zu einer Schrumpfung seiner Zellen. Die Knorpelgrundsubstanz wird durch verschiedene Reagentien specifisch gefärbt: so zeigt sie an mit Safranin gefärbten Objekten eine Orangefärbung. Hämatoxylin färbt die Grundsubstanz blau.

142. In der Grundsubstanz des Knorpels kommen bei bestimmter Behandlung Systeme von Linien zum Vorschein, welche möglicherweise

auf Kanalsysteme im Knorpel zurückzuführen sind. Um diese Strukturen sichtbar zu machen, empfiehlt Wolters das Färben dünner Knorpelschnitte in einer verdünnten Delafield'schen Hämatoxylinlösung (Veilchenblau) 24 Std. lang (s. T. 59). Nachträglich werden die Schnitte mit einer konzentrirten alkoholischen Pikrinsäurelösung behandelt.

143. Die Knorpelkapseln sind am deutlichsten sichtbar, wenn man kleine Knorpelstücke mit einer 1 % Goldchloridlösung behandelt.

144. Bindegewebs- und elastische Fasern im Knorpel stellt man am einfachsten dar, wenn man Knorpelschnitte mit Pikrokarmin tingirt. Die Bindegewebsfasern nehmen dann eine schwache Rosatinktion an, die elastischen Fasern hingegen erscheinen gelb. Fasern letzterer Sorte kann man auch z. B. mit einer Säurefuchsinlösung färben.

145. Setzt man zu frisch angefertigten Knorpelschnitten eine schwache Lösung von Jod-Jodkalium zu, so gelingt es nicht selten, in den Knorpelzellen Glykogen nachzuweisen, welche Substanz dabei eigenthümlich mahagonibraun gefärbt wird. Auch elastische Fasern, falls sie vorhanden sind, färben sich braun, aber in einer anderen Nüance als das Glykogen.

146. Dünne Knochenlamellen, wie z. B. die Siebbeinzellenwände des Keilbeins, können, von der Schleimhaut und Periost mechanisch gesäubert, ohne Weiteres untersucht werden. Wenn man grössere Knochen mit einem scharfen Messer schabt, so kann man unter Umständen auch von diesen hinlänglich dünne, der mikroskopischen Untersuchung ohne Weiteres zugängliche Splitter erhalten.

147. Will man aber die Hartgebilde grösserer Knochen genauer untersuchen, so verfahre man etwa in folgender Weise: man nehme fettarme und gut macerirte, d. h. durch kombinirte Wirkung der Fäulniss und Trockenheit von organischen Substanzen befreite Knochen und fertige von einer bestimmten Region desselben durch zwei parallele Sägeschnitte eine möglichst dünne Lamelle an. Diese Lamelle wird nun weiter entweder zwischen zwei Schleifsteinen, oder auf einer mit Schmirgel versehenen Glasplatte geschliffen. Die eine Fläche des Schliffes wird zunächst besonders fleissig bearbeitet und polirt. Die polirte Fläche wird dann mit erhitztem Kanadabalsam auf einer dicken viereckigen Glasplatte befestigt. Dabei muss dafür Sorge getragen werden, dass zwischen dem Schliff und der Glasplatte keine Luftblasen stehen bleiben. Ist der Schliff befestigt, so schleift man auf der Schmirgelplatte die andere Fläche desselben ab, indem man von jetzt ab die Glasplatte zwischen den Fingern hält. Ist der Schliff genügend dünn und durchsichtig geworden, so polirt man auch seine zweite Fläche. Der Schliff ist nun durchsichtig und könnte mikroskopirt werden, wenn nicht seine sämmtlichen Hohlräume durch Kanadabalsam ausgefüllt wären und deshalb ebenso durchsichtig wie die Knochengrundsubstanz selbst erscheinen. Um die Hohlräume der Beobachtung zugänglich zu machen, fährt man folgendermassen weiter fort: mit irgend einem Lösungsmittel des Kanadabalsams (z. B. mit Xylol)

löst man den Schliff von der Glasplatte ab, überträgt ihn in Alkoh. abs. und lässt ihn in der Luft trocknen. Sieht man sich den Schliff jetzt unter dem Mikroskop an, so bemerkt man, dass die Hohlräume des Knochens auf farblosem Grunde schwarz erscheinen. Dieses rührt daher, dass an Stelle des verdunsteten Alkohols in die Knochenhöhlen Luft eingetreten ist, welche bei durchfallendem Lichte bekanntlich schwarz erscheint.

148. So ein Schliff kann auch als Dauerpräparat eingelegt werden: Auf einem Objektträger und einem Deckglase werden gleichzeitig je eine kleine Perle trockenen Kanadabalsams durch Erwärmen verflüsstigt; der trockene Schliff wird möglichst rasch auf den auf dem Objektträger sich findenden noch flüssigen Tropfen gelegt und mit dem ebenfalls mit einem noch flüssigen Tropfen versehenen Deckgläschen bedeckt. Ein gelinder Druck vertheilt den erstarrenden Balsam gleichmässig, und ist das Ganze genügend rasch geschehen, so findet man die Luft in den Hohlräumen des Knochens gefangen: Der dickflüssige Kanadabalsam hat in Folge der grösseren zu überwindenden Widerstände vor dem Erstarren keine genügende Zeit gefunden in die kleinen Hohlräume einzudringen, weshalb sie auch in diesem Falle Luft enthalten und schwarz erscheinen.

149. Will man die Räume des Schliffes an Stelle der Luft mit einer anderen Masse ausfüllen, so verfahre man in folgender Weise: Man bereite sich z. B. eine konz. alkoholische Lösung von Anilinblau (löslich in Alkohol und unlöslich in Wasser und namentlich in Kochsalzlösung). Einige ccm der Lösung werden in eine kleine Abdampfschale gegossen und der lufttrockene Schliff hineingelegt. Durch vorsichtiges Erwärmen (Alkohol fängt Feuer!), lasse man den Alkohol verdunsten. Der an den Oberflächen mit blauem Pulver bedeckte Schliff wird vorsichtig herausgenommen und an beiden Flächen auf einer rauhen Glasplatte geschliffen, bis diese völlig gereinigt erscheinen; beim Schleifen diene als Zusatzflüssigkeit eine physiologische Kochsalzlösung (s. T. 13).

Es ist klar, dass während der eben beschriebenen Prozedur die Luft in Folge des Erwärmens aus den Hohlräumen entweichen musste und durch Anilinblau substituirt wurde. Da, wie wir bemerkt haben, das Anilinblau in Kochsalzlösungen unlöslich ist, so bleibt es beim definitiven Finschliessen in den Hohlräumen des Knochens unverändert erhalten, welche letzteren dann blau erscheinen. — Man legt solche Präparate entweder in Glycerinkochsalz ein und umrandet in diesem Falle das Deckgläschen mit Lack (s. T. 95), oder aber schliesst man den gesäuberten, ganz kurze Zeit in Wasser abgespülten (um das Kochsalz zu entfernen), getrockneten Schliff, wie oben (T. 143) angegeben, in hartem Kanadabalsam ein.

150. Man findet mitunter im Knochen (auch im Knorpel) krümelige aber auch krystallinische Kalkablagerungen. Der kohlensaure Kalk giebt bei Zusatz von Essigsäure Blasen; bei Zusatz von Schwefelsäure bilden sich dünne kurze Nadeln — Gypskrystalle. Hämatoxylin färbt Kalk blau. (Der

oxalsaure Kalk wird mit Hämatoxylin nicht gefärbt.) Alkalische Purpurinlösung färbt kohlensauren Kalk roth; Aetzkali greift die Kalkpartikelchen nicht an.

151. Will man die organische Grundmasse des Knochens studiren, so muss man vor allem denselben schnittfähig machen, d. h. die Kalksalze, die in der Grundsubstanz gleichmässig vertheilt sind, zu entfernen suchen, ohne dass dabei die zelligen Elemente und Organe, die im Knochen eingeschlossen sind, zu Grunde gehen. Zu diesem Zwecke entkalkt man den Knochen. Das Entkalken beruht auf Folgendem: Die Säuren der Kalksalze des Knochens werden durch die Säuren der entkalkenden Flüssigkeiten substituirt. Dadurch entstehen neue Verbindungen, welche sich im Wasser, resp. in dem Vehikel der Säure auflösen.

152. Die gebräuchlichsten Entkalkungsflüssigkeiten sind:

a) Salzsäure, 1% wässerige Lösung, die in reichlicher Menge (etwa der 50fachen des zu entkalkenden Stückes) angewandt wird und so oft täglich zu wechseln ist, bis das Stück schnittfähig geworden ist, worüber man durch Einstechen einer Nadel in das Stück sich überzeugen kann.

b) Eine wässerige Salpetersäure, die je nach der Zartheit des Objektes in 3—10% Lösung anzuwenden ist. Gemeint ist hier eine Salpetersäure von 1,4 sp. Gew. Statt des Wassers als Lösungsmittel für die Säure kann man mit Vortheil auch 70% Spiritus anwenden. Thoma hat als Entkalkungsflüssigkeit 1 Vol. Salpetersäure von sp. Gew. 1,3 auf 5 Vol. Alkohol empfohlen. Diese Flüssigkeit ist täglich zu wechseln und entkalkt kleine Objekte in wenigen Tagen. Die entkalkten Stücke werden mit 70% Alkohol, welcher, um die Säure möglichst zu entfernen, oft zu wechseln ist, ausgewaschen. Als Waschflüssigkeit für die Thoma'sche Methode wird 95% Spiritus mit Zusatz von präcipitirtem kohlensauren Kalk empfohlen. Nach 8—14 Tagen wird mit reinem 95% Spiritus ausgewaschen.

c) Die von v. Ebner 75 empfohlene Entkalkungsflüssigkeit ist von besonderem Werth, weil namentlich sie dazu beigetragen hat, den fibrillären Bau der Knochenlamellen aufzudecken: Eine kalkgesättigte Lösung von Kochsalz wird mit 2 Vol. Wasser verdünnt und 2% Salzsäure hinzugefügt. Diese Flüssigkeit, entkalkt sehr langsam, muss entweder täglich gewechselt werden, oder aber müssen zu derselben von Zeit zu Zeit kleine Mengen Salzsäure hinzugesetzt werden. Ist die Entkalkung erfolgt, so wird mit einer 1/2 gesättigten Kochsalzlösung ausgewaschen. Während dessen setzt man Spuren von Ammoniak hinzu, bis die Reaktion der Flüssigkeit resp. des Knochens nicht mehr sauer sondern neutral geworden ist.

d) Sehr kleine Objekte, welche sehr wenig Kalk enthalten, z. B. im Beginne der Verkalkung stehende, embryonale Knochen, werden schon durch saure Fixirungsflüssigkeiten, z. B. durch die Flemming'sche

Flüssigkeit, Chromsäure, Pikrinsäure, Müller'sche Flüssigkeit u. s. w., ihres Kalkes beraubt (s. T. 17 ff).

e) Man kann auch so verfahren, dass man vor der Entkalkung nach den allgmeinen Regeln fixirt und erst dann die Entkalkung vornimmt.

f) Eine gesättigte wässerige Lösung von Phloroglucin mit Salzsäurezusatz ist im Stande, ganz grosse kalkhaltige Stücke wie Knochen und Zähne in kurzer Zeit zu entkalken, wobei die eingeschlossenen Zellen sich sehr gut erhalten. Die Stücke werden in Wasser ausgewaschen (Haug).

153. Will man die Hart- und die Weichtheile gleichzeitig studiren, so bedient man sich der zuerst für Korallen von von Koch empfohlenen sogenannten Versteinerungsmethode. Die Objekte werden vorschriftsmässig fixirt (selbstverständlich sorge man dafür, dass die Fixirungsflüssigkeit mit den zu fixirenden Theilen in Berührung komme, was z. B. bei langen Knochen durch passende Eröffnung des Markkanals bewerkstelligt werden kann. Nach der Fixirung können die Objekte eventuell in Stücken gefärbt werden und kommen dann in absol. Alkohol. Nach der völligen Entwässerung kommen sie in Chloroform, dann in eine dünne Lösung von Kanadabalsam in Chloroform und werden schliesslich langsam, bei einer Temperatur von etwa 50° C. im Wärmeofen behandelt, welche Prozedur ungefähr 3—4 Monate dauert. Die Stücke werden auf diese Weise mit hartem Kanadabalsam völlig durchtränkt, und da Kanadabalsam beim Erkalten eine sehr harte Konsistenz gewinnt, so kann das Ganze zu Schliffen verarbeitet werden. — So langwierig diese Methode erscheint, so ist mit ihr auf jeden Fall zu rechnen, denn es ist die Einzige, die uns in Stand setzt, verkalkte Harttheile neben den Weichtheilen in möglichst unveränderter gegeuseitiger Beziehung zu sehen.

154. Die Sharpey'schen Fasern erscheinen bei nach der Ranvier'schen Methode injizirten (imbibirten) Schliffen als helle, scharfbegrenzte Streifen, welche je nach der Richtung, in der sie getroffen sind, als Kreise (Querschnitt) oder Striche erscheinen. Schnitte durch entkalkte Knochen werden mit Eisessig durchsichtig gemacht und in eine konz. wässerige Indigokarminlösung auf höchstens 1 Min. übertragen, mit dest. Wasser gewaschen und entweder in Glycerin oder in Kanadabalsam übergeführt. Die Sharpey'schen Fasern färben sich hierbei röthlich, das übrige blau (Kölliker 86).

Feine Knochenschliffe können in einem rothglühenden Platintiegel 1/2 bis 1 Min. geglüht werden, wobei die organische Substanz vollständig zerstört wird. An solchen Präparaten kommen unter anderem, auch verkalkte Sharpey'sche Fasern zum Vorschein. Kölliker (86).

155. Die Virchow'schen Knochenkörperchen können isolirt werden. Zu diesem Zwecke werden dünne Schliffe auf einige Stunden in eine konzentrirte Salpetersäure gebracht. Legt man einen so behandelten Schliff auf einen Objektträger, deckt ihn mit einem Deckglase zu und drückt darauf mit einer Nadel, so werden die erwähnten Körperchen, mitunter mit ihren zahlreichen Ausläufern (Primitivröhrchen mit Wandungen) isolirt.

C. Das Muskelgewebe.

Die grösste Mehrzahl der Muskeln der Wirbelthiere entsteht aus dem mittleren Keimblatt. Im einfachsten Falle verwandelt sich, unter Veränderung der Form der Bildungszelle das Protoplasma derselben direkt in kontraktile Muskelsubstanz um (glatte Muskelzellen). In anderen Fällen differenziren sich aus dem Protoplasma kontraktile Fibrillen, welche zwischen sich Reste des undifferenzirten Protoplasmas (Sarkoplasma) enthalten (Quergestreifte Muskelzellen.) Hierbei kann die Zelle entweder nur sehr wenig in die Länge wachsen und nur einen Kern enthalten (Herzmuskeln), oder sie wächst unter starker Vermehrung ihrer Kerne gewaltig in die Länge (Willkürliche Skelett- und Hautmuskeln).

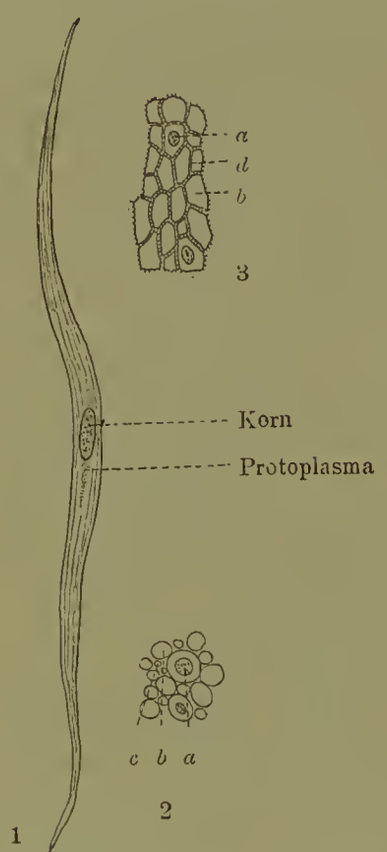


Fig. 55.

Glatte Muskelzellen aus dem Darm der Katze. In 1 isolirt; in 2 und 3 auf Querschnitten. 300 mal vergr. Technik Nr. 166.

Bei *a* ist die Zelle in der Höhe des Kernes getroffen; bei *c* in der Nähe des zugespitzten Endes. In 3 (aus Barfurth) sieht man, wie die Nachbarzellen sich durch Brücken (Leisten) miteinander verbinden.

Eine specifische Eigenschaft der kontraktilen Muskelsubstanz besteht darin, dass sie nur in einer Richtung kontraktil ist, was sie von undifferenzirtem Protoplasma, das in allen Richtungen sich zu kontrahiren vermag, unterscheidet.

1. Glatte Muskelzellen.

Die glatten Muskelzellen gehören zu den sogenannten unwillkürlichen Muskeln und sind in den Wandungen des Darmes, des Harn- und Geschlechtsapparates, der Gefässe und einiger Drüsen, sowie in der Haut verbreitet.

Sie sind meistens zu Schichten angeordnet.

Einzeln betrachtet, ist die glatte (Muskelfaser) eine spindelförmige Zelle, deren Substanz entweder homogen, oder nur andeutungsweise längs gestrichelt erscheint. Sie ist doppelbrechend, anisotrop. Im verdickten Theile der spindelförmigen Zelle, also in deren Mitte, befindet sich ein für die Zelle typischer stabförmiger Kern, in dessen Umgebung, namentlich aber an seinen Enden, spärliches, undifferenzirtes und granulirtes Protoplasma erhalten ist.

Die glatten Muskelzellen sind oft in ausgeprägter Weise durch längs verlaufende Leisten, ähnlich wie die Riffzellen der Epidermis, brückenförmig mit einander verbunden (Barfurth).

2. Quergestreifte Muskelfasern.

a) Bau derselben.

Bald nachdem sich das Mesoderm segmentirt hat, fangen bestimmte Zellen der Urwirbel an, unter Vermehrung ihrer Kerne und Bildung einer Membran, in ihrem Innern Muskelsubstanz zu bilden, Prozesse, welche Hand in Hand mit einem Längenwachsthum gehen. Es erscheinen im Protoplasma, zuerst an der Peripherie der Zelle, Fibrillen, die ähnlich wie beim Bindegewebe nahe beisammen liegen, aber im Gegensatz zu dem letzteren nicht durch Mucin, sondern durch undifferenzirtes Protoplasma (Sarkoplasma) umgeben werden.

So beschaffene Muskelzellen erreichen in der Regel eine beträchtliche Länge (bis zu 12 cm) und sind deshalb Muskelfasern benannt worden. Ihre Enden sind in der Regel zugespitzt (Fig. 57).

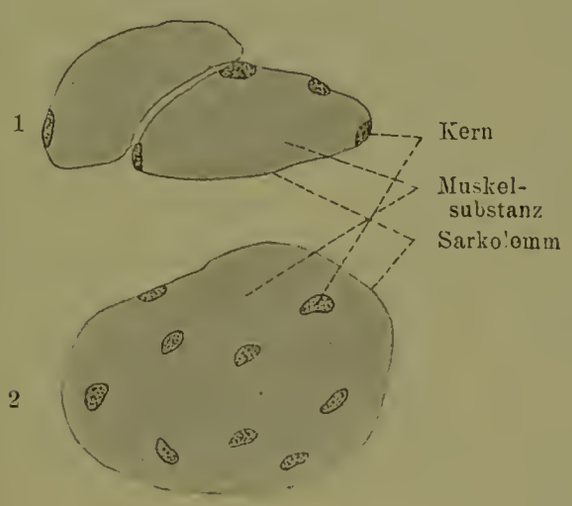


Fig. 56.

Quersehnitte von quergestr. Muskelfasern. 1 Vom Mensehen, 2 Vom Frosch. Man sieht das Verhältniss der Kerne zur Muskelsubstanz und zum Sarkolemm. 670mal vergr.

Fig. 57.

Muskelfaser aus einem Augenmuskel des Kaninchens, ihr freies Ende zeigend. 175mal vergr. Technik Nr. 155.

Die Membran der Zelle bleibt als solche erhalten, dehnt sich mit der Zelle und ihren Fibrillen in die Länge und ist bei der fertigen quergestreiften und willkürlichen Muskelfaser nichts anderes als das Sarkolemm.

Bei fertigen Skelett- und Hautmuskelfasern ist die Lage der Kerne eine verschiedene: es giebt Muskeln, an deren Fasern die Kerne im Innern zwischen den gleichmässig vertheilten Fibrillen gelegen sind (sogenannte rothe Muskeln); bei allen anderen Muskeln liegen sie unmittelbar unter dem Sarkolemm der Fasern (weisse Muskeln); so ist beispielsweise beim Kaninchen der

M. cruralis weiss, der M. semitendinosus roth. Auch in allen quergestreiften Muskelfasern niederer Wirbelthiere und den Embryonen der Säugethiere liegen die Kerne zwischen den Fibrillen. (Ranvier 89).

Betraehtet man die von den Muskelbildungszellen gebildeten Fibrillen genauer, so sieht man, dass dieselben aus der Länge naeh alternirenden und versehieden lichtbreehenden Scheiben zusammengesetzt sind. Die einen derselben sind bei einer bestimmten Einstellung des Tubus glänzend und doppeltbreehend, anisotrop; die anderen, matt erscheinenden, sind isotrop.

Die gegenseitige Gruppirung der beiden versehieden lichtbreehenden Substanzen ist indessen noeh mehr zusammengesetzt und das Verständniss des feineren Baues der quergestreiften Faser bietet Sehwierigkeiten. — Festgehalten muss werden, dass die isotropen und anisotropen Substanzen an sämmtlichen Fibrillen der Faser gleiehmässig in Seheiben übereinander (vergleichbar einer Volta'schen Säule) angeordnet sind, wodureh diese Anordnung sieh an der Faser in ihrer ganzen Breite ebenmässig ausprägt. Die Dieke der Scheiben ist eine verschiedene: bei Seitenansieht ist eine solche Seheibe oft nur als eine feine Linie wahrzunehmen. Die Gruppirung dieser Scheiben wiederholt sieh der Länge der Faser naeh in sieh wiederholenden Absehnitten. — Ein solcher Absehnitt enthält in seiner Mitte eine breite Scheibe anisotroper Substanz — die Querscheibe (Q); diese wird von einer weniger liehtbrechenden sehmalen Scheibe durehsetzt, welche man als Hensen'sehe Seheibe oder als Mittelseheibe benennt und mit h bezeiehnet; darauf folgt, den beiden Seiten der Scheibe Q unmittelbar anliegend, je eine Scheibe isotroper Substanz J; diese letzteren werden begrenzt durch die Zwisehenscheibe Krause's Z. Es sind also an einem Absehnitt 8 Seheiben zu unterseheiden.

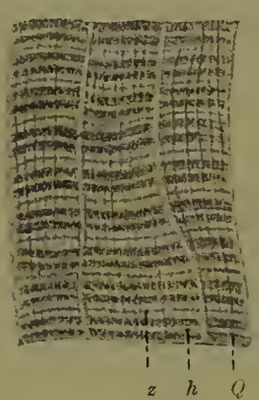


Fig. 58.

Stück eines quergestreiften Muskels des Menschen. Zupfpräparat. 1200 mal vergr. Technik Nr. 160.

h eine Mittelscheibe in der Querscheibe Q liegend; z Zwischenscheibe, welche oben und unten an helle isotrope Scheiben anstösst.

Ein ausgezeichnetes Objekt für das Studium der Querstreifung liefern die Muskeln mancher Arthropoden (Käfer). Zugleieh zeigt es sieh, dass bei ihnen die Seheibe J noch von einer Scheibe anisotroper Substanz durehsetzt wird, so dass sie hier im ganzen aus drei Seheiben besteht: 1. aus einer isotropen Seheibe J, 2. aus einer anisotropen Seheibe (Nebenscheibe, Engelmann; Krause'sehe Quermembran) N, und 3. wieder aus einer Scheibe isotroper Substanz, der Endscheibe Merkels, E. Die Zahl der Seheiben des Absehnittes steigt hier auf zehn. (Es sei hier bemerkt, dass alles Doppeltbrechende bei hoher Einstellung des Objektivs hell, alles Einfaehbrechende dunkel erseheint; eine tiefe Einstellung gewährt ein umgekehrtes optisehes Verhalten beider Substanzen.) (Fig. 59.)

Nach längerer Behandlung der Muskeln von Hydrophilus mit Alkohol von 93% erzielte Rollett (85) einen queren Zerfall ihrer Substanz: die einzelnen Scheiben entsprachen allein dem Abschnitte *Q* und wahrscheinlich sind es diese Gebilde, welche schon längst unter dem Namen der Bowman'schen Scheiben oder Discs bekannt sind. Andere Reagenzien, wie z. B. schwache Chromsäure, bewirken einen Zerfall der Muskelsubstanz der Länge nach, in Fibrillen; es stellt sich hierbei heraus, dass die Scheibe *Q* der Länge nach in eine Anzahl von Säulchen zerfällt, welche man als primäre Bestandtheile der Faser auffasste und mit Bowman als sarcous elements bezeichnet hat.

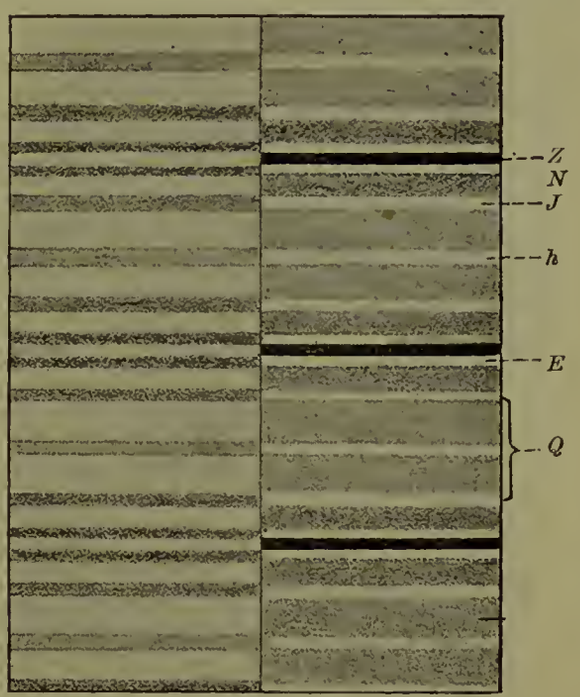


Fig. 59.

Schema der Querstreifung im Muskel eines Arthropoden nach Rollett 85 — rechts bei hoher, links bei tiefer Einstellung des Objektivsystems.

Q Querscheibe; *h* Mittelscheibe (Hensen); *Z* Zwischenscheibe (Krause); *E* Endscheibe (Merkel); *N* Nebenscheibe (Engelmann); *J* isotrope Substanz.

Die Fibrillen sind sowohl unter sich als auch vom Sarkolemma durch eine mehr oder weniger dicke Lage von Sarkoplasma geschieden, was am deutlichsten an Querschnitten der Muskelfaser hervortritt; hier sieht man das Sarkoplasma in Form eines Netzes, in dessen Maschen die Fibrillen oder Fibrillengruppen (Muskelsäulchen, Kölliker) eingebettet liegen. Eine geringe Menge Sarkoplasma dringt auch in die Muskelsäulchen hinein und trennt die einzelnen Fibrillen von einander. Das Bild eines Querschnittes zeigt also in der Regel mehr oder weniger abgerundete Felder, die man als Cohnheim'sche Felder bezeichnet (Fig. 60).

Je nach der Beschaffenheit dieser Felder kann man helle (sakroplasmaarme) und dunkle (sakroplasmareiche) Fasern unterscheiden. In den hellen Fasern erscheinen die Fibrillen (immer auf dem Querschnitt) als eine feine Punktirung, das Sarkoplasma in der Regel homogen; in den dunkeln Fasern sind die Fibrillen zu Säulchen gruppirt; das Sarkoplasma ist hier reichlicher vertreten und enthält auch oft Einlagerungen von gröberen oder feineren Körnchen, welche man mit Kölliker als interstitielle Körnchen bezeichnet. Diese Unterschiede sind indessen nicht durchgreifender Natur: durch blosse Kontraktion kann ein Abschnitt einer dunklen Faser hell erscheinen; auch kommen helle und dunkle Fasern fast in jedem Muskel des Menschen vor und das Mischungsverhältniss beider ist in verschiedenen Muskeln sehr verschieden (Schaffer **93. 2**) (Fig. 61).

Bei ihrem Uebergang in die Sehne hört die Muskelfaser sammt ihrem Sarkolemm abgerundet auf; die Sehnenfibrillen setzen sich an das Sarkolemm an.

Jede Muskelfaser ist von einer dünnen bindegewebigen Hülle umgeben; grössere Komplexe von Fasern werden wiederum durch eine dickere Scheide zusammengehalten (Perimysium internum) und repräsentiren dann ein Muskelbündel; die letzteren werden schliesslich abermals, und zwar jetzt durch das Perimysium externum, zum Muskelganzen verbunden.

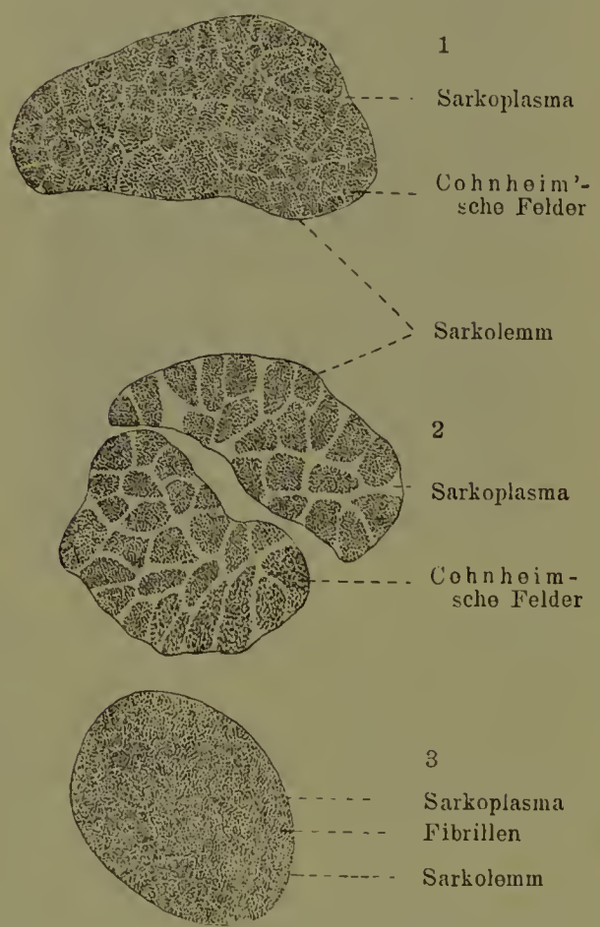


Fig. 60.

Quersehnitte dureh quergestr. Muskelfasern des Kaninehens. 1 und 3. Aus einem Muskel der unteren Extremität. 2. Aus einem Zungenmuskel. 900mal vergr. Teehnik Nr. 157.

In 2 sind die Cohnheim'schen Felder deutlich, in 1 weniger deutlich ausgeprägt; in 3 hingegen sind die Muskelfibrillen mehr gleichmässig vertheilt.

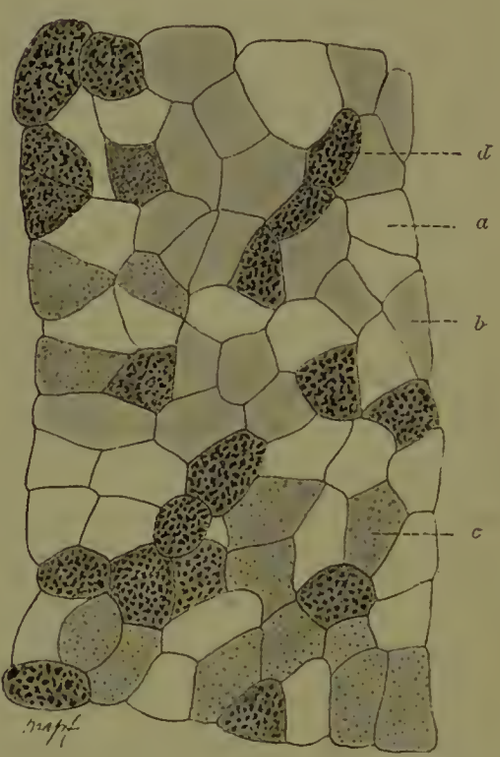


Fig. 61.

Aus einem Quersehnitt dureh den M. eueullaris des Mensehen, dunkle, protoplasmareiehe und helle, protoplasmaarme Fasern zeigend.
(Naeh Sehaffer 93. 2.)

d dunkle, *a* helle Faser, *b* und *c* Uebergangsfasern von hellen zu dunkeln.

Die quergestreiften Fasern sind in der Regel unverästelt. Verästelt aber sind z. B. die Muskelfasern der Zunge und der Augenmuskeln.

Die Muskeln mit quergestreiften Fasern sind, mit Ausnahme derjenigen des Herzens (s. unten), dem Willen unterworfen und zeichnen sich durch eine rasche Kontraktion aus, bei welcher die anisotrope Substanz, indem sie sich auf Kosten der isotropen Scheiben vergrössern, die Hauptrolle zu spielen scheint. Zwischen den rothen und weissen Muskelfasern scheinen, ausser den morphologischen, auch noch physiologische Unterschiede zu bestehen, in-

dem die rothen sich langsamer kontrahiren sollen als die weissen (Ranvier 80). Nur die quergestreiften Muskeln des Oesophagus, der Cremaster externus und einige Anderen, sowie auch die etwas anders gebauten Muskeln des Herzens sind dem Willen nicht unterworfen.

Mit Gefässen ist der so gebaute Muskel reichlich versehen. Sie bilden ein langgezogenes Kapillarnetz, welches bei den rothen Muskeln ab und zu Erweiterungen seiner Kapillargefässe zeigt (Ranvier 80). Hinsichtlich der Nervenendigungen an glatten und quergestreiften Muskelfasern vergl. das Nervengewebe.

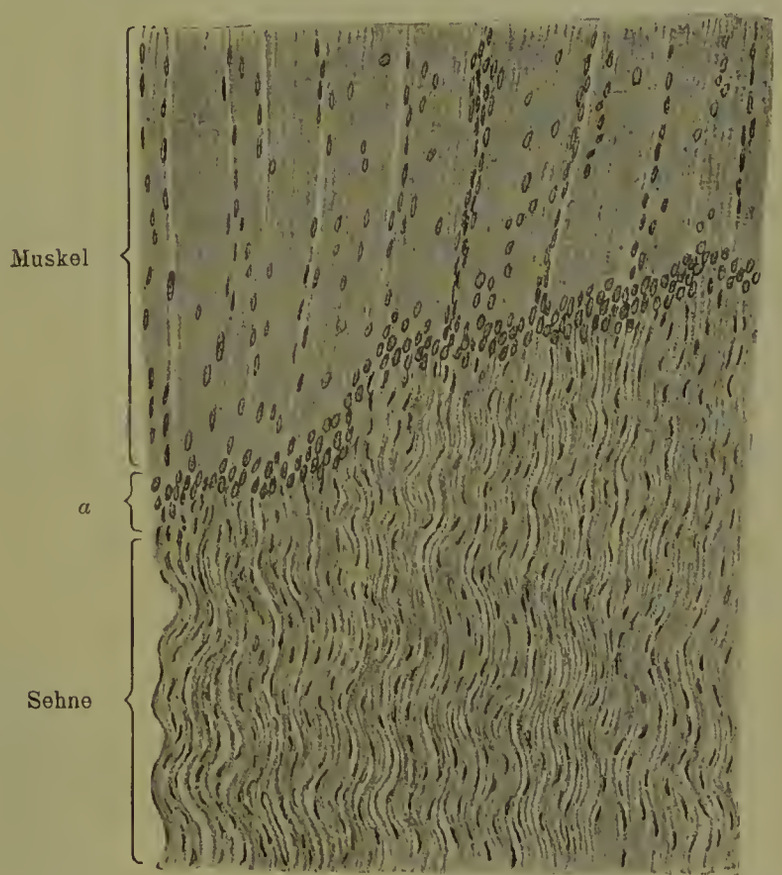


Fig. 62.

Theil eines Längsschnittes durch die Uebergangsstelle des Muskels in die Sehne. 150 mal vergr.

An der Stelle, an welcher sich die Sehnenfasern an das Sarkolemm ansetzen (bei *a*), sind die Kerne des letzteren sehr zahlreich. Behandlung mit Sublimat.

b) Neubildung und Untergang der Fasern.

Wie neuere Untersuchungen gezeigt haben, hört die Entwickelung des Muskels während des ganzen Lebens nicht auf. Wir haben das Muskelgewebe als ein äusserst labiles aufzufassen, an dem fortwährend eine Neubildung und ein Untergang der Elemente wahrgenommen werden können.

Der Zerfall der Muskelsubstanz wird durch einen Prozess eingeleitet, der mit einer physiologischen Kontraktion verglichen werden kann, wodurch in der Faser Verdichtungsknoten oder -ringe entstehen; an diesen Stellen zerfällt die Muskelsubstanz in einzelne entweder kernhaltige oder kernlose Bruchstücke (Sarkolyten), welche in den meisten Fällen ohne Zuthun der Phagocyten resorbirt werden. Der Substanzverlust wird durch neue Elemente gedeckt, welche sich an den betreffenden Stellen aus dem hier frei gewordenen, mächtig angewachsenen und eine Vermehrung seiner Kerne zeigenden Sarkoplasma entwickeln; dadurch werden Elemente gebildet, die man als Myoblasten bezeichnet. Die Art und Weise, wie aus den Myoblasten fertige Muskelfasern hervorgehen, lässt sich auf den embryonalen Typus zurückführen.

Das Längenwachsthum der Muskelfasern findet hauptsächlich an den Enden der Fasern statt, also da, wo sie in Sehnen übergehen oder an Stellen, an welchen Verschiebungen am Knochen häufig sind. Schaffer **93.** 2 hat jüngst angegeben, dass zwischen Muskelfascie und Muskelsubstanz sich ein Bildungsgewebe vorfindet, aus welchem nach der einen Seite Muskelfasern nach dem embryonalen Modus entstehen, nach der anderen Seite aber Bindegewebsfibrillen und -zellen gebildet werden.

c) Herzmuskelzellen.

Etwas verschieden von den gewöhnlichen quergestreiften Muskelfasern sind die Muskelzellen des Herzens. Dieselben sind kurz, mit einem in der Mitte liegenden Kerne und ohne Sarkolemm. Die gegenseitige Anordnung der Fasern ist eine derartige, dass sie im Ganzen Platten und Netze herstellen.

Die sogenannten Purkinje'schen Muskelzellen liegen unter dem Endokard und sind dadurch bemerkenswerth, dass ihr Protoplasma nur zu ge-

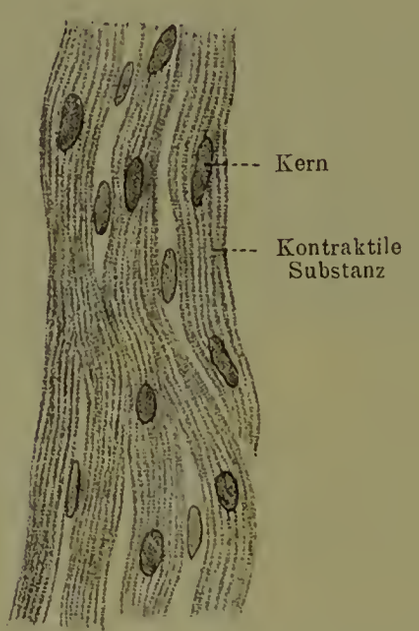


Fig. 63.

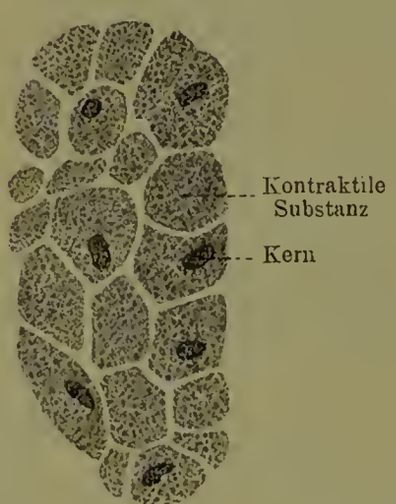


Fig. 64.

Längs- und Querschnitt der Muskelfasern aus dem Myokard des Menschen, Behandlung mit Alkohol. 640 mal vergr.

Die Muskelzellen sind hierbei auf dem Längsschnitt nicht abgegrenzt von einander und erscheinen als vielkernige, sich unter einander verbindende Fasern. Zwischen ihnen liegen ab und zu Kerne des Bindegewebes.

ringen Theilen und zwar an der Peripherie kontraktile quergestreifte Substanz gebildet hat. Die Purkinje'schen Zellen kommen bei einigen Thieren zahlreich vor (Schaf), seltener beim Menschen.

Technisches über Muskelgewebe.

156. Frische quergestreifte Muskelfasern lassen sich in einer indifferenten Flüssigkeit (s. T. 13) durch Zupfen isoliren. Nach einer kurzen Zeit pflegt an solchen Präparaten auch das Sarkolemma als eine sich abhebende dünnste Membran zum Vorschein zu kommen. Wendet man auf frische gezupfte Muskeln eine kaltgesättigte Lösung von kohlensaurem Ammoniak an (Solger 89. 3), so hebt sich das Sarkolemma an zahlreichen Stellen schon nach 5 Min. ab.

157. Will man quergestreifte Muskeln in gedehntem Zustande beobachten, so gebe man einer Extremität eine derartige Stellung, welche bei einer bestimmten Muskelgruppe einen Dehnungszustand hervorruft und injizire dann (durch Einstich) subcutan etwa $^1/_4$—$^1/_2$ ccm einer 1 % Osmiumsäure. Die letztere breitet sich längs den Fasern aus und fixirt dieselben. Man schneidet dann Stücke der fixirten Muskeln heraus und wäscht sie in dest. Wasser. Schon an ungefärbten, zerzupften und in Glycerin untersuchten Stücken sieht man die Querstreifung sehr deutlich.

Durch elektrische Reizungen in Tetanus versetzte Muskeln lassen sich auf die eben angegebene Weise auch in diesem Zustande fixiren und weiter behandeln.

158. Die Beziehungen der Fibrillen zum Sarkoplasma (Cohnheim'sche Felder) und zu den Kernen studire man an Querschnitten solcher mit Osmiumsäure in gedehntem Zustande fixirten Muskeln.

Auffallend viel Sarkoplasma im Verhältniss zu der Menge der Fibrillen sieht man beispielsweise an den die Rückenflosse des Seepferdchens bewegenden Muskeln; unter den Säugethieren bieten die Brustmuskeln der Fledermäuse Aehnliches (Rollet 89).

159. (Material.) Mit Ausnahme der Säuger kommen an sämmtlichen Muskeln bei allen erwachsenen Wirbelthieren Kerne zwischen den Fibrillen vor. Nur im Jugendzustande besitzen die Säugethiere in allen ihren Muskeln die erwähnte Lage der Kerne, während bei erwachsenen Säugern nur in den rothen Muskeln die Kerne zwischen den Fibrillen liegen bleiben; sämmtliche Skelettmuskeln also, ausser den rothen, haben nur am Sarkolemm Kerne.

160. Der fibrilläre Zerfall der Muskelfaser wird an alten Spirituspräparaten, oder an mit schwacher Chromsäure (0,1 %) oder deren Salzen behandelten Muskeln durch Zerzupfen erreicht.

161. An alten Spirituspräparaten der Säugethiere sieht man die Querstreifung auch. Die letztere tritt aber noch viel schärfer hervor, wenn man eine Färbung mit Hämatoxylin vornimmt. Letztere Substanz färbt nämlich alles Doppeltbrechende im Muskel, nicht aber das Uebrige. Aehnliche Effekte,

jedoch nicht mit der gleichen Sicherheit, rufen auch andere Farbstoffe, namentlich basische Aniline, hervor.

162. Zur feineren Analyse der Querstreifung sind Muskeln gewisser Käferarten, z. B. die von Hydrophilus ganz besonders geeignet. Der Käfer wird äusserlich abgetrocknet und lebend in Alkohol von 93 % gebracht. Nach 24—48 Stunden zeigen seine Muskeln, in verdünntem Glycerin untersucht, den Zerfall ihrer Substanz in Bowman'sche Scheiben. In Säuren quellen die letzteren und lösen sich schliesslich in ihnen auf. Man überzeugt sich davon am besten, wenn man zu den, nach der eben erwähnten Weise hergestellten Präparaten einen Tropfen Ameisensäure zusetzt (Rollett 85).

163. Um das Verhältniss der Muskeln zu den Sehnen zu studiren, behandle man kleinere Muskeln mit ihren entsprechenden Sehnen 1/4 Stunde lang mit 35 %iger Kalilauge und zerfasere dann die Stelle zwischen Muskel und Sehne auf dem Objektträger. Hierdurch werden Muskelfasern mit den entsprechenden Sehnen isolirt (Weismann).

164. Zu ähnlichen Resultaten gelangt man, wenn man einen Frosch in Wasser von 55° C. setzt, worin er sehr bald abstirbt und seine Muskeln starr werden. Aus dem sich abkühlenden Wasser nehme man ihn nach 1/4 Stunde heraus und schneide kleine Stückchen Muskeln ab, welche dann auf einem Objektträger in Wasser zerfasert werden (Ranvier 89).

165. Die Herzmuskelzellen lassen sich durch Maceration in 20 %iger rauchender Salpetersäure (bis 24 Stunden) isoliren (Kalilauge vom spec. Gewicht 1,3 1/2—1 Stunde angewandt, thut dasselbe). Die Grenzen zwischen den Muskelzellen kann man auch zur Ansicht bringen, wenn man Stücke vom Myokard 24 Stunden lang mit einer 1/2 %igen wässerigen Höllensteinlösung behandelt und sie dann in Schnitte zerlegt.

166. Isolirte Purkinje'sche Fasern gewinnt man am leichtesten, wenn man 1/2 mm grosse Lamellen des Endokards in 1/3 %igen Alkohol auf ca. 24 Stunden einlegt und sie dann auf dem Objektträger zerfasert. Ein sehr geeignetes Objekt hierfür, mit auffallend viel Purkinje'schen Fasern ist das Herz des Schafes.

167. Glatte Muskelfasern lassen sich in derselben Weise isoliren wie die Herzmuskelzellen. An dünnen Querschnitten (unter 5 μ) einer mit Osmiumsäure fixirten Darmmuskulatur (am besten der Katze) sieht man an geeigneten Stellen die Verbindungsbrücken (Leisten!) zwischen den Fasern (Barfurth).

D. Das Nervengewebe.

Die Elemente des Nervensystems sind Zellen im Zusammenhange mit Fasern, Nerven- oder Ganglienzellen und Nervenfasern. Die Nerven- oder Ganglienzellen entstehen früh durch Umwandlung der epithelialen Zellen des aus dem Ektoderm sich entwickelnden Medullarrohres, theils in loco, theils nach Ausschaltung aus dem Medullarrohre ausserhalb desselben (Ganglienzellen). Die werdenden Nervenzellen wachsen in Fortsätze aus. Die Fortsätze der centralen Nervenzellen scheidet man in zwei Arten, unverästelte und solche, die in geringem Abstande von der Zelle dendritisch verästeln. Früher hat man die verzweigten Fortsätze einer centralen Nervenzelle Protoplasma-Fortsätze genannt; den ungetheilten als Achsencylinder-Fortsatz (Deiters'scher Fortsatz) bezeichnet; jetzt werden die Protoplasma-Fortsätze unter dem Namen Dendriten oder Nebenfortsätze zusammengefasst; für den Achsencylinderfortsatz ist der Name Neurit oder Hauptfortsatz üblich geworden. An den Ganglienzellen der peripheren Ganglien, insbesonders der Spinalganglien und der gleichwerthigen Kopfganglien, sind diese morphologischen Unterschiede der Fortsätze nicht vorhanden. Die dendritische Verzweigung findet sich hier nur am Ende eines längeren Verlaufs der Fortsätze. Die Nervenzelle sammt allen ihren Fortsätzen wird als eine Neura (Rauber), oder als ein Neuron Waldeyer 91) bezeichnet.

1. Die Nervenzelle.

Die Nervenzellen sind im Allgemeinen gross, ihr Protoplasma lässt eine fibrilläre Struktur erkennen, Fäserchen, welche bis in die Fortsätze hinein verfolgt werden können (Fig. 66). Der Kern ist ebenfalls gross, chromatinarm, aber in der Regel mit einem grossen Kernkörperchen versehen. Die Dendriten sind an ihrem Ursprunge dick, verdünnen sich allmählich durch vielfache Theilungen, dehnen sich über weite Bezirke aus und variiren auf das mannigfaltigste. Mit gewissen Methoden behandelt, zeigen sie keine glatte Oberfläche, sondern sind (zum Unterschiede von Neuriten) mit vielfachen Varikositäten und Knötchen besetzt, welche ihnen ein charakteristisches Aussehen verleihen. Sämmtliche Endästchen laufen entweder spitz aus, oder sind mit kleinen Terminalknötchen versehen. Die gruppenförmig zusammengehörigen Endästchen eines Dendriten oder Neuriten nennt man Endbäumchen (Telodendrien, Rauber).

Aus der Verästelung der Dendriten entsteht ein dichtes Filzwerk, das mit Betheiligung noch anderer, später zu erwähnenden Elemente die kompakte graue Substanz des Hirn- und des Rückenmarkes bildet. Der Neurit ist

fast an allen Zellen mit wenigen Ausnahmen in der Einzahl vorhanden. Ganglienzellen ohne Neuriten kommen bei den Wirbelthieren nicht vor.

Der Neurit entspringt als ein kleiner Kegel in der Regel von der Zelle selbst, seltener von der Basis eines ihrer Dendriten. Sein wichtigstes Merkmal ist eine glatte, regelmässige Oberfläche und vor allem ein gleichmässiges Kaliber. Nach der Beschaffenheit der Neuriten kann man zwei Typen von Zellen aufstellen: im Typus I verläuft der Neurit bis zur Nervenfaser in der Regel ungetheilt fort. Im Typus II, dessen Zellformen mehr als Ausnahmen betrachtet werden müssen, behauptet er seine Selbständigkeit nicht lange, d. h. theilt sich nach kurzem Verlauf in einer komplizirten Weise, ohne hierbei einer Nervenfaser den Ursprung zu geben (vergl. weiter unten). Die letztbeschriebenen Zellformen kommen in der Gross- und Kleinhirnrinde etc. vor.

Golgi (94) wies nach, dass der Hauptfortsatz der Ganglienzellen vom Typus I in gewissen Zellen, z. B. in den Purkinje'schen des Kleinhirns, in den Pyramidenzellen der Grosshirnrinde, sowie in den Strangzellen des Rückenmarkes, Seitenfibrillen, Collateraläste (Collateralen) abgiebt; auch kann der Nervenfortsatz sich in zwei gleich starke Aeste theilen. So kann denn eine nur mit einem Nervenfortsatz versehene Zelle schliesslich mehreren Neuriten den Ursprung geben. — Nach der Annahme von Golgi sollen die Verästelungen des Neuriten bei den Zellen des Typus II ein das ganze centrale Nervensystem durchziehendes Netzwerk bilden, in welches ausserdem die Collateralen des Typus I und die Telodendrien der hier endenden sensiblen Fasern eingehen. Gerlach und Golgi glaubten, dass durch Vereinigung feiner Fibrillen dieses Netzes, aus demselben sensibele Nervenfasern hervorgingen, eine Hypothese, welche durch Ramon y Cajal widerlegt wurde. Nach den Untersuchungen des letzteren Forschers stellte es sich heraus, dass die feinen Telodendrien, in welche sich der Neurit der Zellen Typus II, sowie auch die Collateralen der Neuriten der Zellen Typus I und die Telodendrien der sensiblen Fasern, alle frei endigen und somit ein Netz im Sinne von Gerlach und Golgi nicht vorhanden ist.

Die Zellen des Typus I und II können also einfach als Zellen mit langem (Typus I) und Zellen mit kurzem Neurit (Typus II) bezeichnet werden. Hinzuzufügen wäre noch, dass die Collateralen des Typus I ebenfalls frei mit kleinen Endbäumchen endigen.

Die Dendriten wurden in der neuesten Zeit verschieden aufgefasst: Golgi und seine Schüler betrachten dieselben als Ernährungswurzeln der Zelle, eine Auffassung, die von Ramon y Cajal **93. 1**, van Gehuchten **93. 1** und Retzius **92. 2** bekämpft wurde. Nach den letzteren Autoren sind alle Fortsätze der Ganglienzelle analoge Bildungen: sie gehen alle von einem „empfindenden" Elemente aus und werden wohl ein und dieselbe Funktion haben.

Die sensiblen Nervenfasern der Hirn- und Rückenmarksnerven hängen mit einem einfachen Fortsatz der Ganglienzellen der betreffenden Ganglien zusammen. Der Fortsatz der Spinalganglienzellen theilt sich hier T-förmig (Ranvier 78); der eine Ast senkt sich in das Rückenmark hinein, der andere läuft zum peripheren Organ.

Das Nervensystem ist also, nach der heute verbreiteten Anschauung, aus einer grossen Anzahl von selbständigen Einheiten, den Neuren, zusammengesetzt.

Im einfachsten Falle besteht eine Neura aus einem Dendriten und einem Neuriten mit ihren Telodendrien. Als weitere Komplikationen treten mehrere Dendriten auf, die Collateralen der Neuriten und in einzelnen Fällen auch mehrere Neuriten. Man unterscheidet, je nach der Zahl der Fortsätze, unipolare, bipolare und multipolare Ganglienzellen.

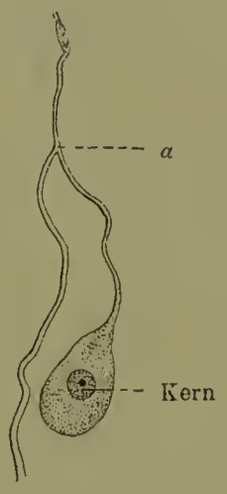


Fig. 65.

Ganglienzelle mit einem Fortsatz, der sich bei *a* theilt (T-förmiger Fortsatz). Aus einem Spinalganglion des Frosches. 230 mal vergr. Teehnik Nr. 172.

Die Ganglienzellen, welehe in Spinalganglien und den homodynamen Gebilden im Kopfe vorkommen, sind anscheinend unipolare Zellen, deren Fortsatz aber, wie Ranvier naehgewiesen hat, sieh T-förmig theilt; der eine Fortsatz ist als ein Dendrit, der andere als ein Neurit aufzufassen. Was die Werthigkeit des unpaaren Theiles des Fortsatzes anlangt, so ist die Annahme von v. Lenhossék 94. 1, dass hier ein ausgezogener Theil der Ganglienzelle selbst vorliegt und dass demnaeh die Ursprungsstelle des Neuriten und Dentriten in diesem Falle nahe aneinander liegen, eine plausible (Fig. 67).

Fig. 66.

Bipolare Ganglienzelle aus dem Ganglion acusticum eines Knoehenfisehes auf einem Längsschnitt. Die Markseheide des Neuriten und Dendriten setzt sieh auf der Ganglienzelle fort. 800 mal vergr. Technik Nr. 169.

Es wird heute daran fest gehalten, dass sowohl die Beziehungen der Nervenzellen unter sich, als auch die Beziehung des Nerven zu dem Endorgan überall auf blossem Kontakt beruhen.

Als wichtigstes Resultat der neueren Forschungen ist die Lehre von der Selbständigkeit der Neura, d. h. der Nervenzelle mit der Gesammtheit ihrer Fortsätze hinzustellen. Die Dendriten werden im Allgemeinen als cellulipetal leitende, die Reize zur Zelle führende Fortsätze aufgefasst. Die Neuriten dagegen sind cellulifugal leitend; sie leiten den ihnen von der Zelle gegebenen Impuls weiter (Kölliker 93), sei es, dass sie motorisch oder im Centralorgane enden. Die Neuriten können demnach entweder in

motorischen Endorganen ihr Endgebiet erreichen, oder mit ihren sehr verschieden gestalteten Telodendrien zu anderen Nervenzellen (resp. deren Telodendrien) in Kontaktbeziehungen stehen. Die Form der Telodendrien der Dendriten ist ebenfalls eine sehr mannigfache (Sinnesorgane, Centralnervensystem etc.).

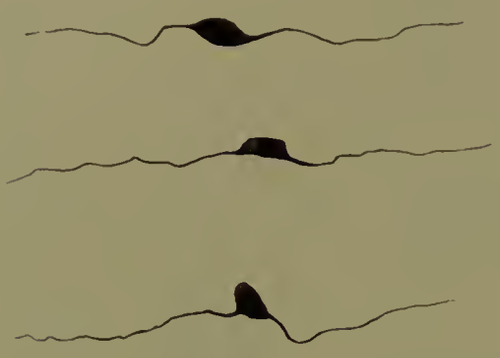


Fig. 67.

Drei Ganglienzellen aus einem Spinalganglion des Kaninchenembryos. Die Zellen sind noch bipolar; ihre Fortsätze legen sich in späteren Stadien zusammen und sind beim erwachsenen Thier T-förmig. Chromsilbermethode. 170mal vergr.

Man könnte die Telodendrien ihrer Gesammtform nach in verschiedene Kategorien scheiden: so enden z. B. die Neuriten an manchen Stellen in Form von die Zellen umspinnenden Körben, Quasten, oder sie klettern an Dendriten einer anderen Zelle empor. Demzufolge werden sie als Faserkörbe, Kletterfasern, Quasten- oder Troddelfasern etc. bezeichnet.

Ebenso ist es bei den Dendriten: ihre Gesammtform ist entweder eine baum- oder krallenförmige u. s. w.

In keinem Falle findet eine direkte Verbindung sowohl

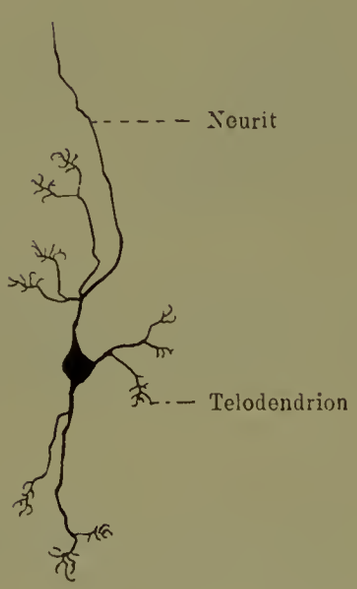


Fig. 68.

Ganglienzelle mit krallenartigen Telodendrien; aus der Körnerschicht des Kleinhirns des Menschen. Chromsilbermethode. 110mal vergr.

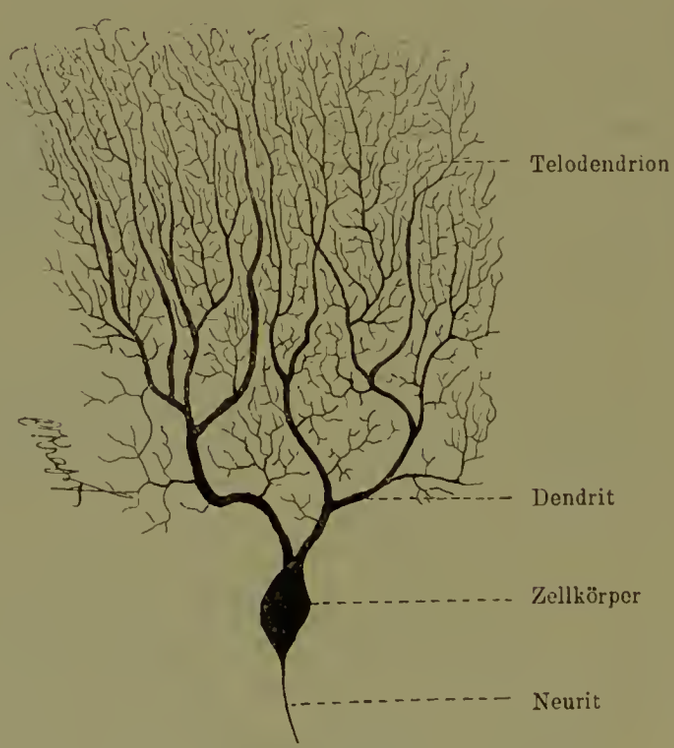


Fig. 69.

Eine Ganglienzelle (Purkinje'sche Zelle) aus der Kleinhirnrinde des Kaninchens mit baumförmigen Dendriten. Chromsilbermethode. 125mal vergr.

zwischen den einzelnen Neuren, als zwischen diesen und anderen Zellen statt. In allen Fällen bestehen also nur Kontaktbe-

ziehungen sowohl zwischen den Telodendrien unter einander als auch zwisehen diesen und den anderen Zellen.

2. Die Nervenfaser.

Der Neurit resp. der Dendrit bilden den Hauptbestandtheil einer jeden peripheren Nervenfaser und bieten hier eine deutlich fibrilläre Struktur, welche durch gesondert verlaufende Fibrillen bedingt wird. Diese Fibrillen nun, die Achsenfibrillen, befinden sich in einer zähflüssigen Substanz, dem Neuroplasma, suspendirt (Kupffer 83. 2). Der von den Fibrillen und dem Neuroplasma gebildete Achsenstrang wird bei den meisten peripheren Nerven von besonderen Hüllen umgeben, welche auch als Merkmale zur Unterseheidung und Klassifikation der Nervenfasern dienen, und zwar unterscheidet man markhaltige und marklose Nervenfasern. Den vom erwähnten Strange in der Nervenfaser eingenommenen axialen Raum nennt man Aehsenraum. Dieses Verhalten kann man indessen nur unter gewissen Umständen und bei geeigneter Behandlungsweise der Nervenfaser sehen; unter gewöhnliehen Umständen gewährt der Achsenraum ein anderes Bild; an der lebensfrisehen Nervenfasern erseheint der Achsenraum ganz pellucide, wie von Flüssigkeit erfüllt, nach der Behandlung mit den gewöhnlichen Fixationsmitteln aber ist das Neuroplasma geronnen und geschrumpft, füllt den Achsenraum nicht mehr aus und bildet einen in der Mitte des letzteren wellig verlaufenden Strang, in dessen Innern die zusammengebackenen Fibrillen liegen. Solehe Bilder, welehe man früher für normale Zustände des Nerven hielt, gaben die Veranlassung zur Aufstellung des Begriffes eines Aehseneylinders (s. T.). Das also, was man heutzutage als Aehseneylinder bezeichnet, ist der veränderte Inhalt des Achsenraumes. Bei der markhaltigen Nervenfaser wird der Achsenraum zuerst von einer

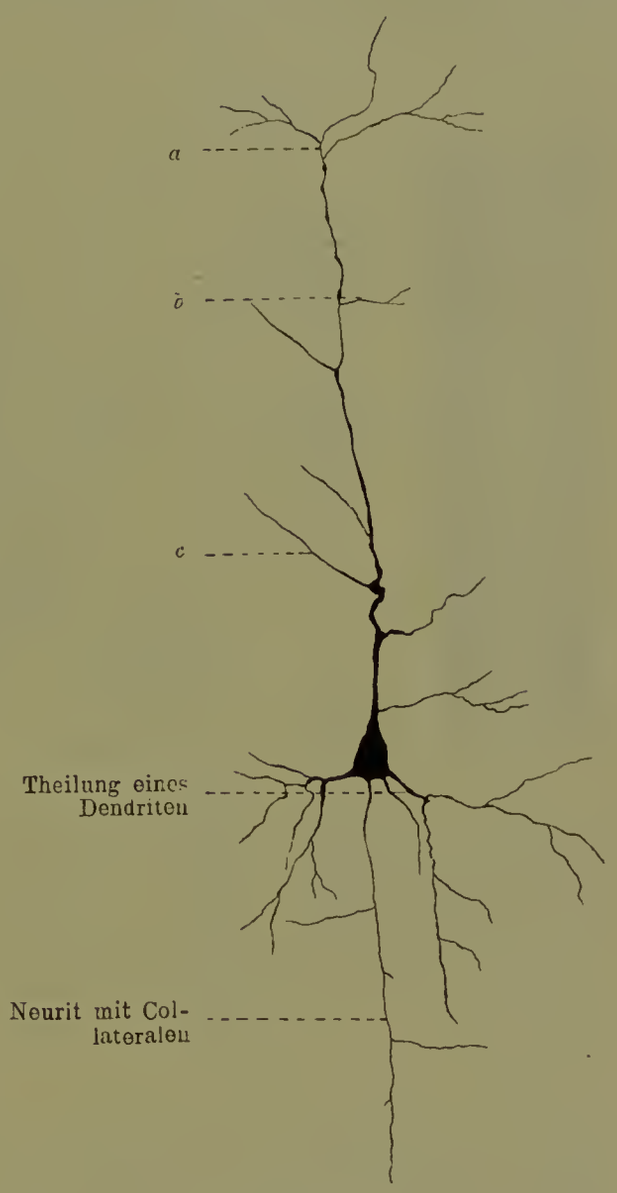


Fig. 69a.

Pyramidenzelle aus der Grosshirnrinde des Mensehen. Chromsilbermethode.

a, *b*, *c* abgehende Aeste eines Dendriten. Näheres im Centralnervensystem.

stark liehtbrechenden, ihrem Glanzc nach dem Fette ähnlichen Substanz, der sogenannten Mark- oder Myelinscheide umgeben. Im frischen Zustande ist sie völlig homogen, verändert sieh jedoeh bald und zeigt dann unregelmässig gelegene, von hellen Fäden durehzogene Spalten, die das Mark in

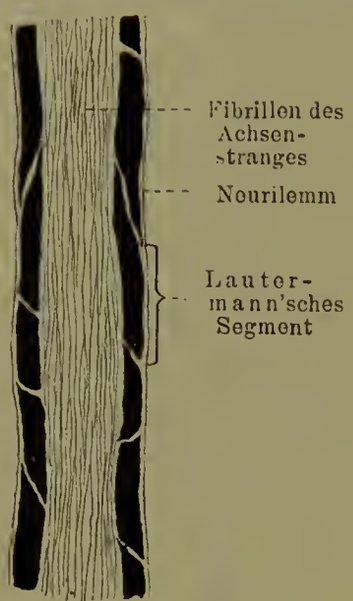


Fig. 70.

Aus einem Längsschnitt durch eine Nervenfaser des N. ischiadicus des Frosches. 830 mal vergr. Technik Nr. 169.

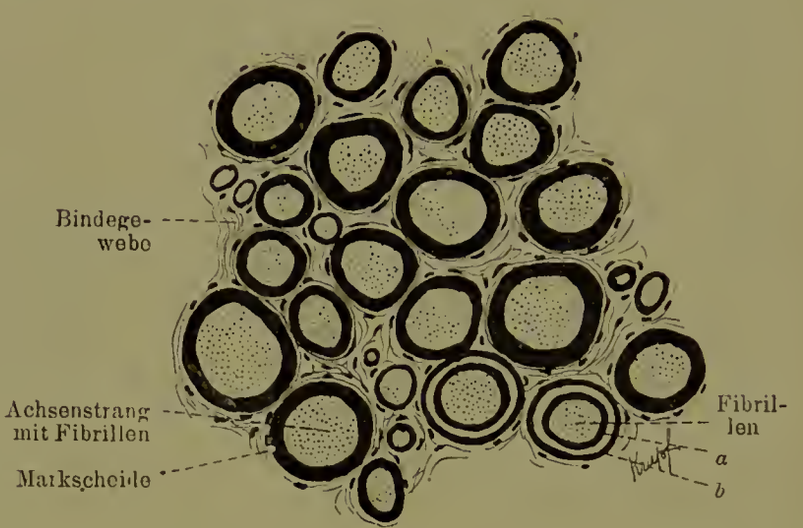


Fig. 71.

Aus einem Querschnitt durch den N. ischiadicus des Frosches. 820 mal vergr. Technik Nr. 169.

Bei *a* und *b*, an der Grenze von zwei Lantermann'schen Segmenten, ist die Markscheide einer Nervenfaser 2 mal getroffen.

eine versehiedene Anzahl von Segmenten zerlegen (Schmidt-Lantermann-Kuhnt'schc Segmente, Stulpen). Beim Koehen des Nerven in Aether oder Alkohol löst sich nieht das ganze Mark auf; ein Theil desselben bleibt als ein zierliches Netzwerk zurüek, welehes auch dureh eine Behandlung mit Trypsin nieht angegriffen wird. Aus dem letzteren Umstande hat man geschlossen, dass dieses Netz aus einer dem Horn verwandten Substanz besteht und benannte dasselbe deshalb als Neurokeratin (Hornscheide, Ewald und Kühne. (Bei der Verbrennung des isolirten Neurokeratins entsteht aueh ganz derselbe Geruch, wie bei der Verbrennung anderer Hornsubstanzen).

Die Markscheide wird bei peripherisehen Nerven noeh von einer dieselben naeh Aussen abgrenzenden hellen Membran, dem Neurilem oder der Schwann'schen Seheide umgeben. Die letztere ist völlig strukturlos enthält aber von Stelle zu Stelle länglieh-ovalc Kerne, dic von etwas Protoplasma umgeben, zwisehen ihr und der Markschcide in einer Einbuehtung der letzteren liegen. Bei den markhaltigen Nervenfasern ist also die Schwann-

sche Scheide in der Regel vom Achsenraume durch das Myelin geschieden, ein Verhältniss, dass im Verlaufe der Faser sich regelmässig wiederholende Unterbrechungen erfährt. Diese Stellen nun, welche sich in Abständen von 80 bis 900 μ wiederfinden, bezeichnet man als Ranvier'sche Einschnürungen. Hier ist das Nervenmark unterbrochen und die Schwann'sche Scheide gegen den Achsenraum eingeschnürt und an dieser Stelle verdickt, Schnürring. Die letztere präsentirt sich also, zum Unterschied von der Markscheide, als ein zusammenhängendes Rohr, das in der ganzen Länge der Faser keine Unterbrechungen erfährt. Zwischen je zwei Ranvier'schen Einschnürungen liegen bei den höheren Vertebraten je ein Neurilemkern, bei niederen Formen, z. B. bei den Fischen, mehrere Kerne (5—16).

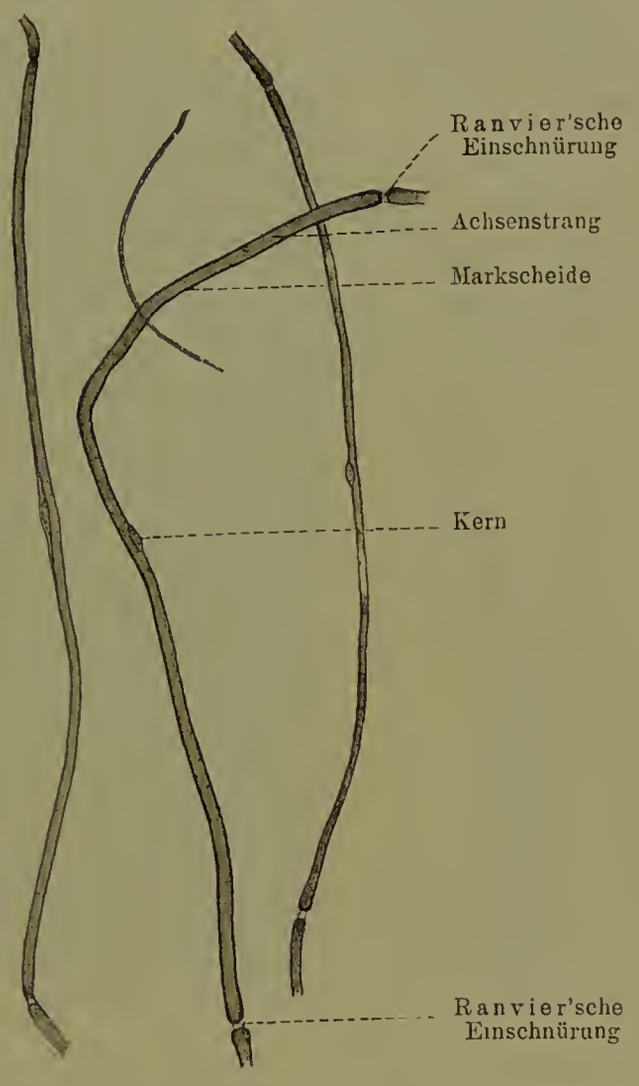


Fig. 72.

Verschieden dicke, markhaltige Nervenfasern vom Kaninchen, auch verschieden lange Segmente zeigend. An der links gelegenen Faser, in der Höhe des Kernes, hat sich das Neurilemm abgeschoben. 140mal vergr. Technik Nr. 167.

Man sieht also, dass die markhaltige Nervenfaser aus einer Anzahl gleich gebildeter Abschnitte besteht, die man als Segmente der markhaltigen Nervenfasern bezeichnen kann. Dieser Bau legt die Vermuthung nahe, dass die Nervenfaser aus einer Reihe von verschmolzenen Zellen hervorgegangen ist. Hierbei kann es sich, nach dem was wir über die Ganglienzellen und deren Fortsätze ausgesprochen haben, nur um die Bildungszellen der Scheiden handeln, welche sich an einen Neuriten oder Dendriten kettenartig anlegen, die letzteren umhüllen und bei den fertigen Nervenfasern uns als die erwähnten Segmente entgegentreten (His 87, Boveri 85): die Stellen, an welchen die Zellen verschmolzen sind, sollen eben durch die Ranvier'schen Einschnürungen gekennzeichnet sein. — Andere Forscher nehmen wieder an, dass die ganze Nervenfaser durch eine terminale Anlagerung von aus dem Ektoderm stammenden Zellen wächst, in welchen letzteren sich also nicht allein die Scheiden der Fasern, sondern auch die entsprechenden Theile des Nervenfortsatzes,

ausbilden würden (Kupffer 90). In beiden oben erwähnten Annahmen entspricht das Neurilem der Zellmembran, der Neurilemkern im ersteren Falle dem Kern der Hüllenzelle, im letzteren dem der Bildungszelle. Im Auge wäre zu behalten, dass bei der letzteren Annahme ein Fasersegment das Produkt einer Zelle ist, während bei der ersteren derselbe aus den Elementen mindestens von zwei Zellen entstehen würde (Ganglienzellenfortsatz, Hüllenzelle).

Die bei den markhaltigen Nervenfasern beschriebenen Hüllen können bei gewissen Nervenfasern entweder ganz fehlen — wie z. B. bei den sogenannten „nackten Achsencylindern" (Aehsenstränge), oder nur zum Theil vertreten sein; so fehlt bei den marklosen Nervenfasern, den Remakschen Fasern, das Mark; der Aehsenstrang zeigt nämlich Kerne, welche auf eine, noch nicht strikte nachgewiesene Schwann'sche Scheide bezogen werden kann. Bei den Nervenfasern des Rückenmarkes fehlt hingegen die Schwann'sche Scheide, während die Markscheide erhalten bleibt. Nackte Aehsenstränge kommen z. B. in den Sinnesepithelien, in der Cornea und an einzelnen Stellen der Epidermis vor. Ihre Fibrillen treten namentlich in der Cornea ausserordentlich deutlich hervor: man sieht, wie sie auseinanderweichen und kann sie einzeln bis in das Epithel verfolgen.

Fig. 73.

Remak'sche Fasern aus dem N. vagus des Kaninchens. 360mal vergr. Technik Nr. 173.

Bei *a* die Theilungsstelle einer Faser.

Je nach dem peripheren Organ, in welchem die Nervenfasern (resp. ihre Telodendrien) ihr Ende finden, bezeichnet man ihre Endigung als eine sensible oder motorische. Ausserdem enden zahlreiche Fasern, wie wir sehen werden, in den Centralorganen selbst (Associations-, Projektions- und Kommissurenneuren). Die motorischen Enden sind ausschliesslich in den Muskeln vorhanden; die sensiblen nahezu überall verbreitet, kommen aber als besonders geformte Organe in Kombination mit anderen Zellen, ausser in den Sinneswerkzeugen, als Sehnen-, als Vater'sche, als Meissner'sche, als Genital-, Conjunctivalkörperchen etc. vor.

Die Nervenfasern zeigen eine verschiedene Dicke, ohne dass hierbei auf eine verschiedene physiologische Verrichtung mit Sicherheit geschlossen werden könnte. Feine Fasern haben einen Durchmesser von 1—4 μ, mitteldicke von 4—9 μ und schliesslich dicke Fasern von 9—20 μ (Kölliker 93). Theilungen der markhaltigen Fasern während ihres Verlaufes in den Nerven kommen verhältnissmässig selten vor; an der Theilungsstelle findet sich stets in der Höhe eine Ranvier'sche Einschnürung. Der grösste Theil der Fasern verläuft unverzweigt vom Centrum bis zur Peripherie; erst in der Nähe ihrer Endausbreitung finden Theilungen statt.

Durch Bindegewebe werden die Nervenfasern in einer bestimmten Weise zu den Nerven verbunden (Peri- und Endoneurium). Wenn sich der Nerv verzweigt, so folgt die bindegewebige Scheide den einzelnen Aesten nach, ein Verhältniss, das bei weiteren Verzweigungen fortbesteht.

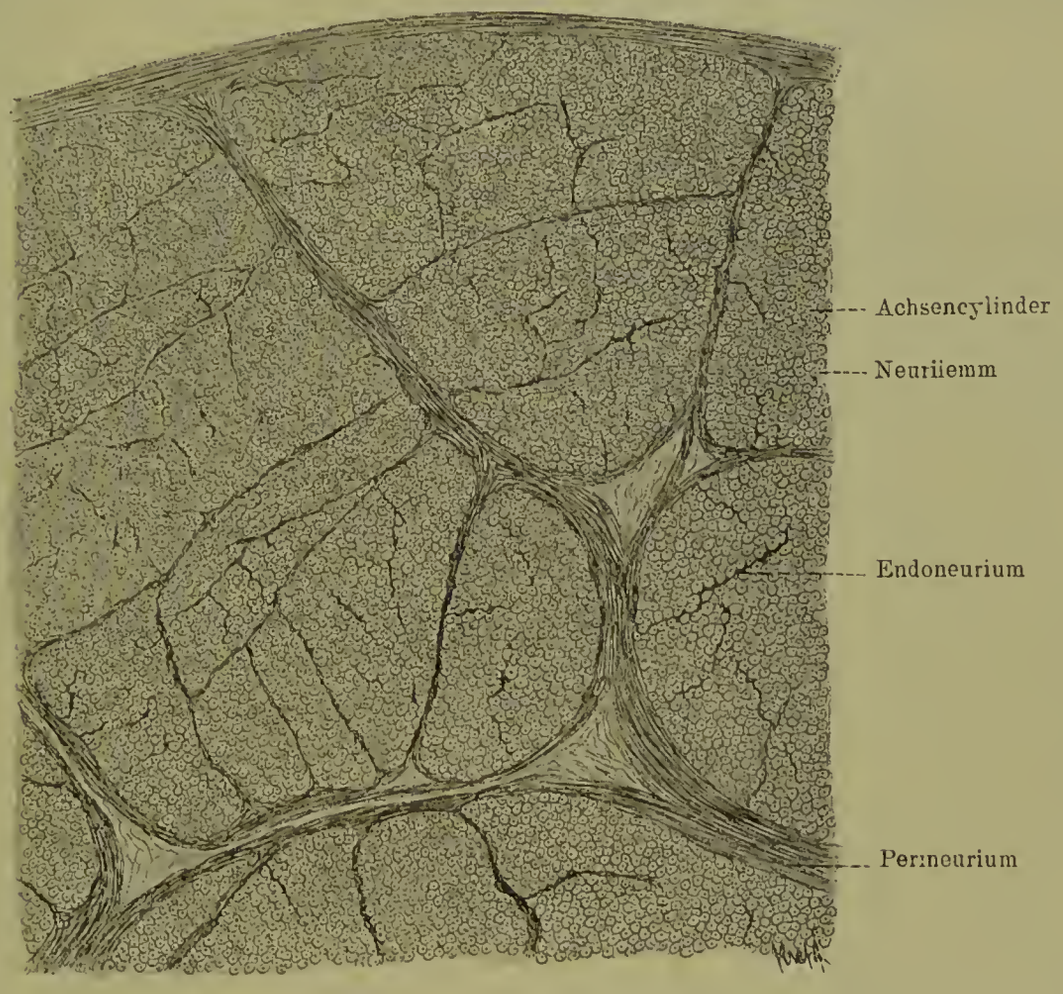


Fig. 74.

Theil eines Querschnittes durch einen mit Alkohol behandelten peripheren Nerven; die kleinen Kreise sind die Querschnitte markhaltiger Nervenfasern, man sieht die als „Punkte" erscheinenden Durchschnitte der „Achsencylinder". Durch Bindegewebe wird der Nerv in grössere und kleinere Bündel zerlegt. 75 mal vergr.

Da die Fasern des Nervenstammes sich in entsprechender Weise auf seine Zweige vertheilen, so nimmt ihre Zahl nach der Peripherie zu immer mehr und mehr ab. Auf diese Weise kommt es zu Stande, dass schliesslich eine einzige Nervenfaser noch im Besitze einer bindegewebigen Hülle ist, die aber hier nur aus platten aneinandergeschlossenen Zellen besteht — die Henle'sche Scheide. Im Gehirn und Rückenmark sind die Nervenzellen und -fasern derart vertheilt, dass die ersteren hauptsächlich in der grauen Substanz gelegen, die letzteren aber Bestandtheile der weissen Substanz sind. Das Ganze wird vom Bindegewebe und aus verästelten Zellen bestehendem Gewebe — der sogenannten Neuroglia, s. diese, — zusammengehalten.

Die Regeneration der Nerven geht verhältnissmässig leicht vor sich: nach Durchschneidung eines Nerven obliterirt in der Regel der periphere Stumpf, während die Regeneration von dem centralen Stücke ausgeht,

indem die fibrillären Aehsenstränge unter Betheiligung der Schwann'schen Scheide auswachsen und so den peripheren Stumpf nach und nach ersetzen. Am spätesten tritt das Myelin auf, zuerst in Gestalt vereinzelter Tröpfchen, welche erst allmählich zu einer kontinuirlichen Myelinscheide konfluiren (vergl. Büngner und Notthafft u. A.).

3. Die Telodendrien der Nervenfasern an den Muskeln.

Die Telodendrien der quergestreiften Muskelfasern liegen innerhalb einer eigenthümlichen Endplatte, welche allem Ansehein nach unter dem Sarkolemm liegt und aus folgenden Theilen besteht: 1. Aus einer granulirten Sohlenplatte, der Trägerin der Telodendrien; 2. aus Kernen, welche in derselben liegen und verschieden gross sind und 3. aus einer hirschgeweihartigen Ausbreitung der Telodendrien. Diese Ausbreitung präsentirt sich unter der Einwirkung verschiedener Reagentien verschieden.

Bei durch Reagentien nur wenig veränderten Präparaten sieht man das Hirschgeweih als direkte Fortsetzung der Aehsenfibrillen und an ähnlichen Präparaten kann man auch wahrnehmen, dass die Substanz des Neuroplasmas direkt in die der Sohlenplatte übergeht. Die Henle'sche Scheide sowie auch die Markscheide der Nervenfaser hören bei dem Eintritt des Aehsenstranges in die Muskelfaser auf. Ueber die Schicksale der Schwann'schen Scheide ist nichts Genaueres anzugeben, es ist aber nicht ausgeschlossen, dass sie am Sarkolemm endet.

Nach dieser Darstellung würde man die verschiedenen Theile der Nervenendplatte folgendermassen zu deuten haben: die Substanz der Sohlenplatte ist eine Anhäufung des Neuroplasmas, die Kerne derselben entsprechen wahrscheinlich sowohl den Kernen am Sarkolemm, als auch den Neurilemmkernen, und das Hirschgeweih setzt sich aus einem eigenthümlich modifizirten Telodendrion zusammen.

Was die Zahl der motorischen Nervenendplatten in der quergestreiften Muskelfaser betrifft, so muss hervorgehoben werden, dass kurze Muskelfasern in der Regel nur eine Platte besitzen. Bei längeren kommen sicher zwei und mehrere vor. Eine Nervenfaser kann aber entweder nur eine oder auch zwei, oder selbst drei Muskelfasern innerviren.

Der am meisten bestrittene Punkt ist das Verhalten des Sarkolemms gegenüber der Endplatte (vergl. die Untersuchungen von Kühne 86, W. Krause 80, 84 und Kölliker 89).

An der Uebergangsstelle des Muskels in die Sehne pflegen eigenthümliche Nervenendorgane, die muskulotendinösen Körperchen Golgi's vorzukommen. Es sind Telodendrien von einem oder mehreren Neuriten, welche zusammen ein spindelförmiges Organ bilden. Sie sind in der oberen und unteren Extremität des Menschen aufgefunden worden, nicht aber in

den Augenmuskeln. Auch an der Oberfläche der Sehne findet man sensible Nervenendigungen von knäuel- und keulenförmiger Gestalt, welche in ihrer

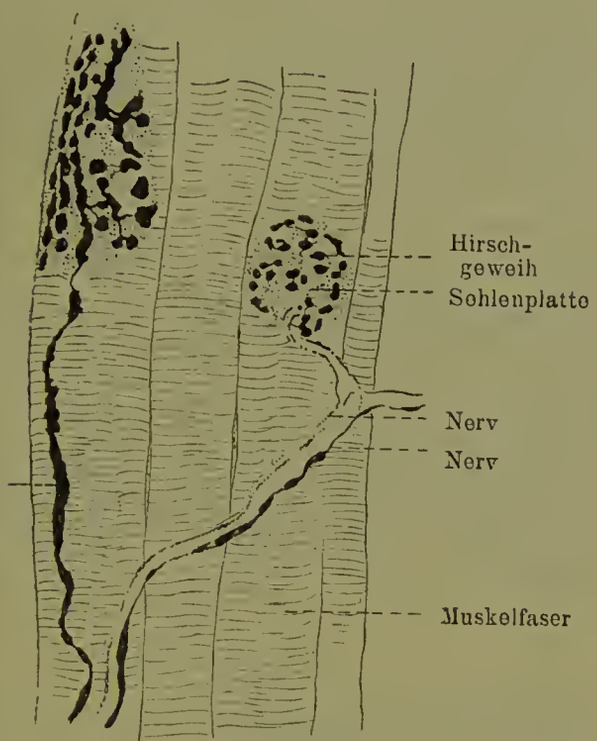


Fig. 75.

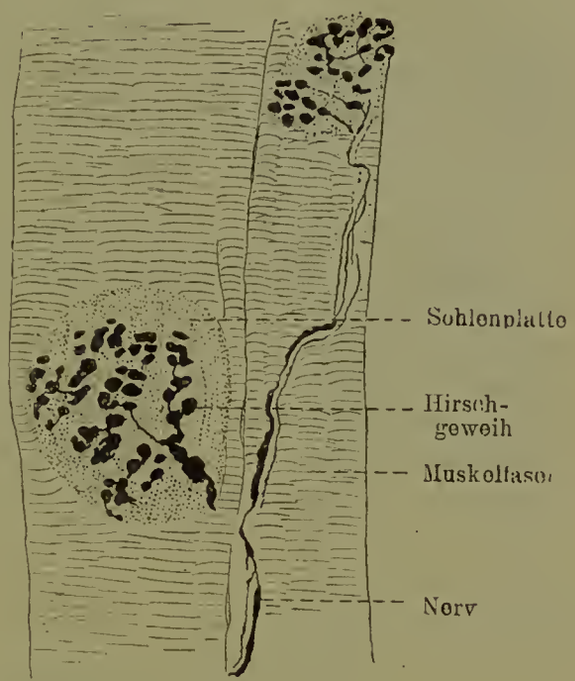


Fig. 76.

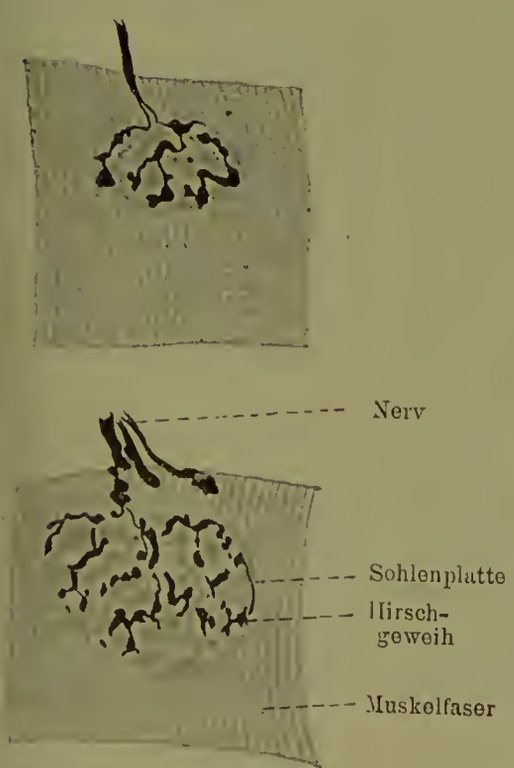


Fig. 77 und 78.

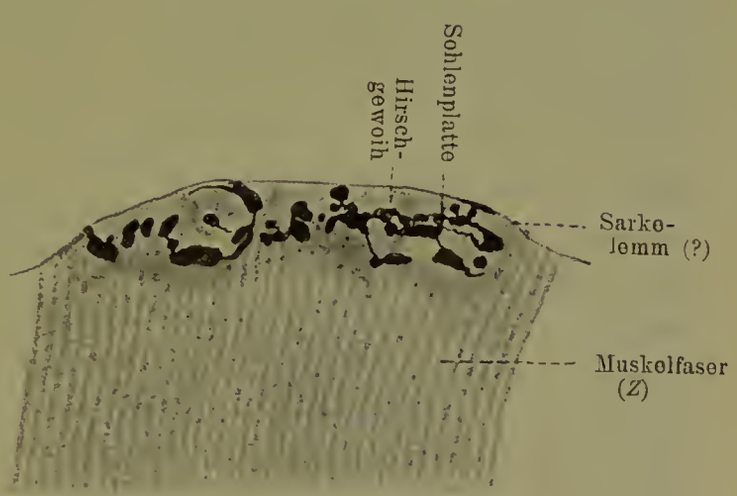


Fig. 79.

Motorische Endplatten der quergestreiften willkürlichen Muskeln.

Fig. 75 von *Pseudopus Pallasii*, 160 mal vergr. Fig. 76 von *Lacerta viridis*, 160 mal vergr. Fig. 77 und 78 vom Meerschweinchen, 700 mal vergr. Fig. 79 vom Igel, 1200 mal vergr. In Folge der Behandlung ist das „Hirschgeweih" stark geschrumpft und z. Th. in seiner Kontinuität unterbrochen. In Fig. 75 und 76 ist die Endplatte bedeutend grösser als in Fig. 77 und 78. In Fig. 75 steht sie in Beziehung zu 2 Nervenästchen. Fig. 79 stellt einen Schnitt durch eine Endplatte dar. Letztere ist nach aussen durch eine Linie scharf abgegrenzt, welche sich auch bis auf die Muskelfaser selbst verfolgen lässt. Ob man in diesem Falle mit dem Sarkolemm zu thun hat, bleibt fraglich.

Beschaffenheit und Form an die Konjunktival- und Pacini'schen Körperchen erinnern.

Ueber die motorischen Enden der Nerven in den glatten und in den Herzmuskelfasern lauten die Angaben unbestimmt. Es ist aber sicher, dass eine Nervenfaser mehrere Muskelzellen innervirt, derart, dass zu einer Zelle nur ein Aestchen des Telodendrions herantritt, hier anschwillt und mit seiner Anschwellung die Zelle tangirt.

Die Beziehungen der Nervensubstanz des Hügels zu der quergestreiften Substanz des Muskels sind nicht näher studirt, und man könnte höchstens den allmählichen Uebergang der Substanz der Sohlenplatte in die des Sarkoplasmas statuiren. An den Endplatten der Arthropoden fehlt ein Hirschgeweih, die Fibrillen fahren innerhalb des Nervenhügels auseinander und verbreiten sich innerhalb einer grossen Strecke der Faser so, dass je eine Fibrille mit je einer Scheibe *Z* in Berührung zu kommen scheint. Da eine jede Muskelfaser dieser Thiere eine grosse Anzahl von nahe aneinander gelegenen Nervenhügeln aufweist, so macht es den Eindruck, als ob sämmtliche Zwischenscheiben *Z* einer jeden Faser mit Nervenfibrillen in Verbindung ständen.

Technisches über das Nervengewebe.

168. Frische markhaltige Nervenfasern, in einer indifferenten Flüssigkeit zerfasert (s. T. 13), zeigen den eigenthümlichen Glanz der Markscheide, die Ranvier'schen Einschnürungen, das Neurilemm und dessen Kerne; auch die Lantermann'schen Segmente sind zu beobachten. An den durchschnittenen Faserenden sieht man die typischen Formen der Gerinnung des Nervenmarkes, die Myelintropfen. Alle diese Gebilde der Faser lassen sich ebenfalls mit einer 1%igen Osmiumsäure darstellen. Hierfür wird ein nicht zu dicker Nerv in natürlicher Spannung auf ca. 24 Stunden in eine 1%ige wässerige Osmiumsäure gebracht, dann wenige Stunden mit destillirtem Wasser gewaschen, um schliesslich in absoluten Alkohol übertragen zu werden. Nach geschehener Entwässerung werden kleinere Stücke mit Nelkenöl aufgehellt und in demselben auf einem Objektträger der Länge nach gefasert. Die Markscheide erscheint schwarz und verdeckt ebenso wie im frischen Zustande den Achsenraum; die Einschnürungen erscheinen hell; die Schwann'sche Scheide ist mitunter als eine helle Membran sichtbar; der Kern der Faser pflegt als ein bräunliches, linsenförmiges Gebilde aufzutreten.

169. Die Ranvier'schen Einschnürungen kann man auch mit Höllensteinlösung zur Darstellung bringen, und zwar indem man entweder zu in destillirtem Wasser gezupften frischen Nervenfasern eine Spur einer 1%igen Silbernitratlösung zusetzt, — es erscheinen sodann die Ranvierschen Einschnürungen nach einiger Zeit als kleine Kreuze — oder, wenn man ganze Nerven in einer ½%igen wässerigen Silbernitratlösung für 24 Stun-

den einlegt, dieselben dann nach kurzem Waschen in Alkohol härtet und nach geschehenem Einbetten, etwa in Paraffin, der Länge nach schneidet. Unter der Einwirkung des Lichtes treten nach einiger Zeit in der Gegend der Einschnürungen die sogenannten Ranvier'schen Kreuze auf. Ihre Erscheinung wird in der Weise gedeutet, dass die Silbernitratlösung an den Ranvier'schen Einschnürungen zuerst eindringt, um dann durch Kapillarität sich eine Strecke weit in den Achsenstrang fortzupflanzen. Nach der Reduktion des Silbers kommt die Kreuzfigur geschwärzt zum Vorschein.

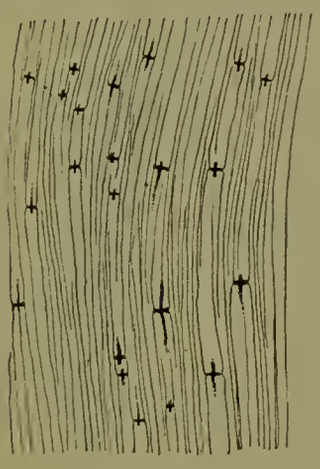


Fig. 80.

Ranvier'sche Kreuze aus dem N. ischiadicus des Kaninchens. 120 mal vergr. Technik Nr. 169.

An einzelnen Fasern sieht man auch die Frommann'schen Linien.

Bei der Versilberung der Nervenfasern treten im Längsschenkel des Kreuzes eigenthümliche quere Striche auf, die man als Frommann'sche Linien bezeichnet. Die Entstehung und Bedeutung derselben ist noch nicht genügend aufgeklärt.

170. Die Darstellung des Hauptbestandtheiles der Nervenfaser, des Achsenstranges mit seinen Fibrillen, ist mit Schwierigkeiten verbunden und erfordert mitunter Geduld: ein möglichst geradgestreckter dünner Nerv wird 4 Stunden lang mit $^1/_2$ %iger Osmiumsäurelösung fixirt, ebensolange mit Wasser ausgewaschen und dann mit 90 %igem Alkohol 24 Stunden lang behandelt. Nun wird mit einer gesättigten wässerigen Fuchsin-S.-Lösung 24 Stunden lang gefärbt und auf drei Tage in absoluten Alkohol übertragen. Darauf wird der Nerv in einer möglichst raschen Aufeinanderfolge durch Toluol, Toluol-Paraffin gebracht, in Paraffin eingebettet und, worauf es namentlich ankommt, sehr gut orientirt und sehr dünn geschnitten. An Längsschnitten sieht man dann im Achsenraume gleichmässig vertheilte, fast gleich dicke und der Hauptsache nach parallel der Längsachse der Nervenfaser verlaufende, roth gefärbte Fibrillen, im ungefärbten Neuroplasma liegen. Es ist ohne Weiteres klar, dass auf Querschnitten die Achsenfibrillen als gleichmässig vertheilte Punkte in Erscheinung treten. Wir müssen hier darauf aufmerksam machen, dass die Fibrillenfärbung nicht in allen Fällen gleich deutlich ausfällt (Kupffer **83.2**, vergl. auch Jacobi und Joseph).

171. Bei einer weniger sorgfältigen Behandlung der Faser erscheinen die Fibrillen mit dem Neuroplasma zu einem „Achsencylinder" der Autoren zusammengebacken. Da der letztere durch Schrumpfung des Inhaltes des Achsenraumes entsteht, so ist es begreiflich, dass er bei der Einwirkung eines Reagens weniger dicker, bei der eines anderen erscheint. Die dünnsten Achsencylinder erzeugen die Chromsäure und ihre Salze; etwas dickere sieht man an mit Alkohol fixirten Nervenfasern. Von allen diesen Erscheinungen

überzeugt man sich am leichtesten an Querschnitten, an welchen der Achsencylinder einmal als ein Punkt, das andere Mal in Gestalt einer Sternfigur erscheint. Letztere Figuren entstehen durch Druck, den die zu unregelmässigen Stücken geronnene Markscheide auf den Achsenstrang ausübt.

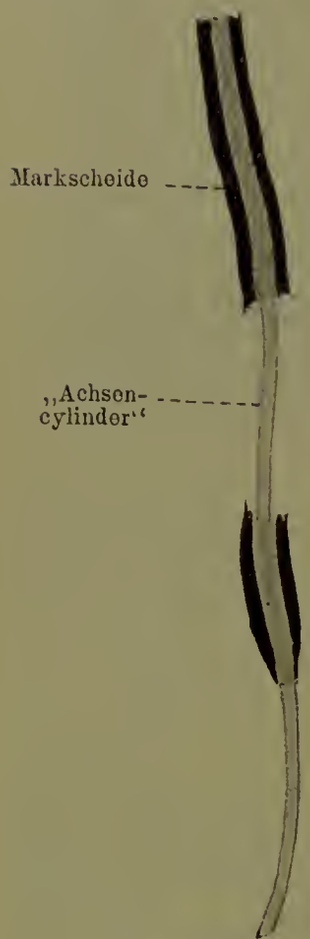


Fig. 81.
Markhaltige Nervenfaser aus dem N. ischiadicus des Frosches. An zwei Stellen ist die Markscheide durch das Zupfen abgestreift worden; man sieht hier den „nackten Achsencylinder“. 212 mal vergr. Technik N. 170.

Da die Markscheide an solchen Präparaten an vielen Stellen abbröckelt, so kann man durch Zupfen nicht selten grössere Strecken des „Achsencylinders“ isoliren.

172. Behandelt man frisch gezupfte Fasern mit Eisessig, so quillt der Achsencylinder aus den Enden der Fasern gleichsam hervor und erscheint bei dieser Behandlung nicht gleichmässig, sondern fein längsgestrichelt (Kölliker 93). Die Gebilde des Achsenraumes lösen sich in 1 %oiger Salzsäure, sowie auch in einer 10 %igen Kochsalzlösung (Halliburton).

173. Als Isolationsmethode für Ganglienzellen braucht man 1/3 Alkohol, 1/2 bis 1 %o Chromsäure, 1 % Kalium-biehromieumlösung.

Ganglienzellen enthaltende Stellen des Rückenmarkes oder Gehirns werden mit wenig einer der eben erwähnten Flüssigkeiten 1—2 Wochen behandelt. Nach dieser Frist können die Stücke gezupft, die dabei isolirten Ganglienzellen auf dem Objektträger gefärbt und in Glycerin eingeschlossen werden. Man kann aber auch durch Einstich in die ganglienzellenhaltige Region der Centralorgane eine 1 % Osmiumsäurelösung oder 1/3 Alkohol injiziren und auf diese Weise die Elemente loco fixiren. Die so behandelte Stelle wird herausgeschnitten und gezupft.

174. Die marklosen oder Remak'schen Fasern werden durch Zupfen eines mit Osmiumsäure behandelten Sympathicus- oder besser eines Vagusstückes gewonnen. Zwischen den markhaltigen geschwärzten Fasern des Vagus sind zahlreiche ungeschwärzte Remak'sche Fasern vorhanden. Die Fasern des N. olfactorius werden mit Osmiumsäure gebräunt.

175. Für die Darstellung der motorischen Nervenenden im Muskel kann man zunächst eine 1 %ige Essigsäure gebrauchen, welche auf frische Objekte angewandt werden muss. Ebenso eine Methylenblau-Lösung.

Hier ist es am Platze, der zur Darstellung der Nervenendplatten immer noch gebräuchlichen Goldmethoden zu erwähnen, welche aber allmählich durch neuere Methoden ersetzt werden.

176. Die Goldmethode ist zuerst von Cohnheim für Hornhautnerven angegeben worden. Die Vorschriften lauten: kleinere Stücke (in unserem Fall Muskel) kommen in eine $^1/_2$%ige, mit einer Spur Essigsäure angesäuerten Goldchloridlösung, bis sie gelb werden (einige Minuten bis $^1/_2$ Stunde). Dann werden sie mit dest. Wasser flüchtig abgespült und in mit Essigsäure wenig angesäuertem Wasser im Dunkeln stehen gelassen.

In der Regel verändern die Stücke hierbei die Farbe, werden gelb-grau, grauviolett, roth, wofür unter Umständen 1—3 Tage nöthig sind. Die günstigsten Stellen sucht man in den Nüancen von violett zu roth.

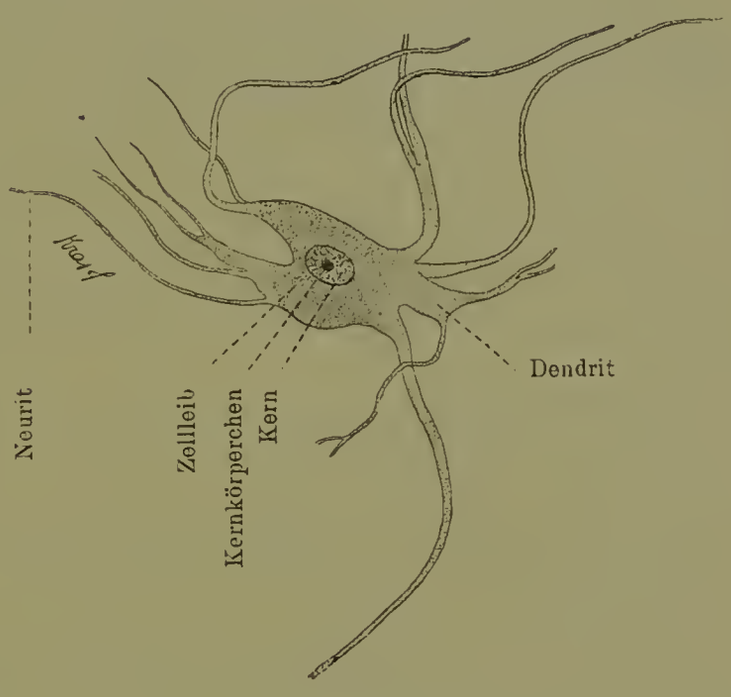


Fig. 82.

Eine Ganglienzelle aus dem Vorderhorn des Rückenmarkes des Kalbes. Zupfpräparat. 140mal vergr. Technik Nr. 173.

Bei dieser älteren Methode bleiben nur die allergröbsten Verzweigungen der Dendriten enthalten. Die Uebrigen reissen ab.

177. Diese Vorschrift hat zahllose Modifikationen erfahren; die gebräuchlichsten hiervon sind 1. die Methode von Löwit: kleine Stückchen kommen in eine Ameisensäure 1, dest. Wasser 2 Vol. bis sie darin durchsichtig werden (Minuten). Dann werden sie in eine 1%ige Goldchloridlösung übertragen, worin sie gelb werden ($^1/_4$ Stunde). Nun kommen sie wieder in Ameisensäure, in welcher sie ebensolche Farbeveränderungen erfahren wie oben. Schliesslich werden sie ausgewaschen und gezupft, oder mit Alkohol nachbehandelt und geschnitten. 2. Kühne (86) säuert (speziell für Muskel) mit $^1/_2$%iger Ameisensäure vor, behandelt dann die Objekte mit einer 1%igen Goldchloridlösung und reduzirt das Gold mit einer 20—25%igen in Wasser und Glycerin zu gleichen Theilen gelösten Ameisensäure. 3. Ranvier (89) säuert mit frischem durch Flanell filtrirten Citronensaft, behandelt dann mit einer 1%igen Goldchloridlösung ($^1/_4$ Stunde und darüber) und lässt entweder in mit Essigsäure angesäuertem Wasser (1 Tropfen auf 30 ccm Wasser) 1—2 Tage im Lichte nachdunkeln, oder in Ameisensäure 1. Wasser 2 Vol. wie Löwit im Dunkeln reduziren. 4. Gerlach verwendet Goldchloridkalium auch in schwächeren Konzentrationen als in 1%iger Lösung, verfährt im übrigen analog wie Cohnheim. 5. Golgi (94) gebraucht ebenfalls Goldchloridkalium, säuert aber mit einer $^1/_2$%igen

Arsensäure vor und lässt in einer 1 %igen Arsensäure im Sonnenlichte reduziren.

Am leichtesten gelingen alle diese Methoden bei Reptilien und Säugern, schwieriger bei den übrigen Wirbelthierklassen.

Die Vergoldung der Nervenendigungen in den glatten und den Herzmuskeln liefert weniger sichere Resultate. Zu besseren führt Golgi's Chromsilbermethode (s. u. Centralnervensystem).

Spezieller Theil.

I. Blut und blutbildende Organe.

A. Blut und Lymphe.

1. Allgemeines über Blutbildung.

In einem bestimmten Bezirke der Embryonalanlage und namentlich in dem, den man als Area vasculosa bezeichnet, entstehen schon früh dichte Anhäufungen von Zellen, welche in Beziehung zur Blutbildung stehen. Untersucht man diese „Blutinseln" bei älteren Embryonen, so sieht man innerhalb derselben frei liegende Zellen, die offenbar Abkömmlinge der centralen Zellen der Inseln sind. Diese Zellen sind die ersten Blutzellen des Embryos, während die noch im Zusammenhang stehenden, die Umhüllung der centralen Zellen bildenden Elemente die primitive Gefässwandung abgeben.

Die so gebildeten Blutzellen kommen in der Weise in den Blutkreislauf, dass die benachbarten Blutinseln miteinander konfluiren und auf diese Weise grössere Blutbahnen herstellen, welche später in einer bestimmten Weise mit den grossen Centralgefässen in Verbindung treten.

Die Herkunft dieser Blutinseln ist bisher noch ein strittiger Punkt. Während einige Autoren dieselben immer noch aus dem mittleren Keimblatte hergeleitet wissen wollten (P. Mayer 87, 93, K. Ziegler, van der Stricht 92), haben sich andere für eine entodermale Entstehung dieser Gebilde erklärt (Kupffer 78, Gensch, z. Th. Rückert 88, C. K. Hoffmann 93. 1, 93. 2). Wenn auch Manches für die mesodermale Abkunft zu sprechen scheint, so ist an vielen Orten die Betheiligung des Entoderms an der Blutbildung nicht wegzuleugnen.

Zu einer gewissen Zeit besteht das embryonale Blut lediglich aus rothen kernhaltigen Zellen, welche sich im Kreislaufe durch indirekte Theilung

intensiv vermehren. Erst später gesellen sich weisse farblose Blutzellen hinzu, deren erste Entwickelung bislang noch nicht näher bekannt geworden ist. Es sind möglicherweise auch Elemente der Blutinseln, welche aber keinen Blutfarbstoff gebildet haben.

In der späteren Embryonalzeit tritt die Leber als blutbildendes Organ auf, und zwar betheiligt sie sich, wie neuere Untersuchungen gezeigt haben, nicht direkt an der Blutbildung, sondern liefert nur eine Stätte, in welcher sich die Blutkörperchen im hier langsamer fliessendem Blute rasch vermehren. Hierzu scheinen blind endigende Ausbuchtungen der venösen Gefässkapillaren ganz besonders geeignet zu sein; in ihnen stagnirt das Blut, und gerade hier beobachtet man die meisten Mitosen. Die neu entstandenen Blutzellen werden schliesslich von der Blutwelle fortgerissen und gelangen in den Kreislauf (van der Stricht **92**, v. Kostanecki **92. 3**).

Erwähnt muss noch werden, dass manche Forscher die Ansicht vertreten, dass rothe Blutzellen auf einem ganz anderen Wege in der Leber entstehen, nämlich innerhalb von mehrkernigen, grossen sogenannten Riesenzellen. Diese letzteren leiten sie entweder von Zellen der Gefässkapillaren oder von den Leberzellen selbst ab. (Kuborn, M. Schmidt.)

Schon im fötalen Leben und namentlich beim erwachsenen Menschen kommen noch als blutbildende Organe, für die rothen Blutzellen das rothe Knochenmark und die Milz, für die weissen Blutzellen die Lymphdrüsen und die Milz in Betracht — Verhältnisse, welche später berücksichtigt werden.

Zu den rothen Blutzellen, welche bis zu einem gewissen Alter der menschlichen Embryonen ausschliesslich als kernhaltige Gebilde angetroffen werden, gesellen sich später kernlose Blutkörperchen hinzu. Die Anzahl der letzteren vermehrt sich, bis schliesslich im Blute des Neugeborenen fast ausschliesslich kernlose rothe Blutscheiben angetroffen werden.

Das Blut des erwaehsenen Menschen besteht 1. aus einer flüssigen, gerinnbaren, klaren Substanz, dem Blutplasma und 2. aus im Plasma suspendirten geformten Elementen. Die letzteren sind: a) rothe Blutkörperchen (Erythrocyten), b) weisse Blutkörperchen (Leukocyten) und c) Blutplättchen von Bizzozero **82**, Hayem. Wir wollen zunächst die geformten Elemente des Blutes ins Auge fassen.

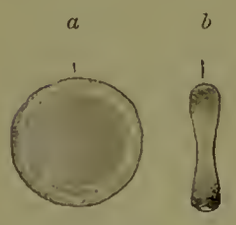


Fig. 83.
Rothe Blutkörperchen des Menschen. 1500 mal vergr.
a von der Fläche, *b* von der Kante aus gesehen.

2. Rothe Blutkörperchen.

Die meisten rothen Blutkörperchen des Erwachsenen sind kreisförmige, kernlose Scheiben, welche in ihrer Mitte dünner sind als an ihrer Peripherie; stellt man sie auf die Kante, so gewähren sie im optischen Durchschnitt eine Bisquitform, woraus erhellt, dass sie an ihren beiden Flächen Depressionen haben, Bildungen, die man als Dellen der Blutscheibe bezeichnet. Die Ober-

fläche der Erythrocyten ist völlig glatt; sie sind sehr durchsichtig, von einer schwach gelblichen Farbe und äusserst elastisch. Es ist bisher mit keinen Mitteln gelungen, einen Kern bei ihnen nachzuweisen und es unterliegt wohl keinem Zweifel, dass die rothen Blutscheiben des erwachsenen Menschen und der Säugethiere eines im histologischen Sinne differenzirten Kernes entbehren. Es sind eben in einer bestimmten Weise modifizirte Zellen.

Ueberlässt man ein Blutpräparat für eine Zeit lang sich selbst, so legen sich die Blutscheiben mit ihren breiten Flächen einander an, als ob sie sich anzögen. Hiebei nehmen sie im Ganzen die Gestalt von „Geldrollen", welche sich auch verzweigen können, an.

Den klaren und durchsichtigen Inhalt der Blutkörperchen kann man mit Hilfe bestimmter Reagentien in zwei Substanzen zerlegen: in einen ausziehbaren Farbstoff, Blutpigment, Hämoglobin, und in eine farblose, färbbare, unter verschiedenen Formen sich präsentirende Substanz, das Stroma. Man wird sich also vorstellen müssen, dass das Stroma das Pigment in gelöstem Zustande beherbergt. Mit mehr Schwierigkeiten verbunden ist die Beantwortung der Frage, ob die Erythrocyten eine Membran besitzen oder nicht. Diese Frage lässt sich mit Wahrscheinlichkeit bejahen, Lavdowsky.

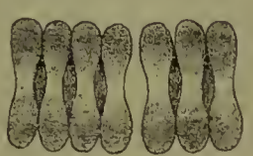


Fig. 84.
Zu sogenannten „Geldrollen" gruppirte rothe Blutscheiben des Menschen. 1500 mal vergrössert.

Ausser den scheibenförmigen rothen Blutzellen finden sich auch an den bestkonservirten Präparaten in einer variablen, aber immer geringen Zahl, kleinere, kugelige, hämoglobinhaltige, kernlose Zellen, auf welche man bis vor Kurzem nur wenig geachtet hat.

Bethe giebt an, im Blute des Menschen und der Säugethiere seien nebeneinander Blutkörperchen von verschiedener Grösse und in bestimmten Zahlenverhältnissen vorhanden: „Theilt man sie nach ihrer Grösse ein und berechnet den Prozentsatz jeder Kategorie, so ergiebt sich graphisch eine Kurve, die annähernd konstant bleibt und nach der Species verschieden ist." Man kann daher, wie Bethe meint, an Trockenpräparaten Menschen- und Thierblut mit Sicherheit von einander unterscheiden, mit alleiniger Ausnahme des Blutes vom Meerschweinchen, weil dasselbe die gleiche Kurve, wie beim Menschen zeigt.

Aehnlich wie die rothen Blutzellen des Menschen sind auch diejenigen der Säugethiere gebaut, nur die des Lama und des Kameels besitzen die Gestalt von in der Richtung einer kurzen Achse abgeplatteten Ellipsoids, entbehren aber auch des Kernes.

Wir haben bereits erwähnt, dass die embryonalen rothen Blutkörperchen kernhaltig sind; es fragt sich nun, wie sie in ihrer weiteren Entwickelung kernlos werden. Es ist ja klar, dass hier drei Möglichkeiten vorliegen: 1. Entweder gehen die embryonalen Blutzellen zu Grunde und es entstehen neue, von vornherein kernlose Elemente, die jene nach und nach ersetzen, oder 2. es bilden sich die kernlosen rothen Zellen aus den kernhaltigen

indem sich der Kern gleichsam auflöst, d. h. sich dem Auge des Beobachters als solcher entzieht, oder endlich 3. er wird aus der ursprünglich kernhaltigen Zelle ausgestossen, wodurch diese in eine definitive rothe Zelle umgebildet wird. Die dritte Möglichkeit ist höchst wahrscheinlich diejenige, welche dem thatsächlichen Vorgange entspricht.

Bei sämmtlichen anderen Wirbelthierklassen sind die rothen Blutscheiben kernhaltig. Es sind elliptische Scheiben von einer bestimmten Dicke, deren central gelegene Partie nach beiden Seiten, entsprechend der Lage des Kernes, hervorgebuchtet erscheint. Bequem zu untersuchen, schon ihrer Grösse wegen, sind die Blutkörperchen der Amphibien, namentlich die des Frosches. Der Kern derselben ist länglich und enthält in der Regel sehr grobe, dichtgedrängte chromatische Gerüste, welche denselben fast homogen erscheinen lassen.

Fig. 85.

Rothe Blutkörperchen verschiedener Wirbelthiere bei 1000facher Vergrösserung (Welker's Modelle).

a von *Proteus*, *b* vom Frosch, *c* von einer Eidechse, *d* von einem Sperling, *e* eines Kamoels, *f* und *g* vom Menschen, *h* von Myoxus glis, *i* einer Ziege, *k* eines Moschusthieres.

Der Zellkörper lässt sich in ähnlicher Weise wie bei den Säugethieren in ein Stroma und Hämoglobin zerlegen. Bei der Einwirkung verschiedener Reagentien erscheint der Umriss des Blutkörperchens sehr scharf und doppelt konturirt. Dieser letztere Umstand wäre aber noch kein Beweis für die Anwesenheit einer Membran. Allein diese Membran, wie neuere Untersucher dargethan haben, lässt sich im Ganzen oder stückweise isoliren, was ein direkter Beweis für ihre Präexistenz ist, (Lavdowsky). Aehnlich beschaffen sind die rothen Blutzellen der Vögel, Reptilien und Fische.

Die Durchmesser der rothen Scheiben sind bei den verschiedenen Wirbelthieren sehr variabel. Wir geben hier ihre Grösse und Zahl bei den bekanntesten Thieren und beim Menschen nach Rollett **71. 2** und Bethe an:

Species	Grösse	Zahl in einem cmm
Homo	7,2 — 7,8 μ	5 000 000
Cercopith. ruber	7 μ	6 355 000
Lepus cuniculus	7,16	6 410 000
Cavia cob.	7,48	5 859 500
Canis fam.	7,2	6 650 000
Felis dom.	6,2	9 900 000
Equus cab.	5,58	7 403 500
Moschus jav.	2,5	—
Capra his.	4,25	19 000 000
Fringilla dom.	Länge 11,9	—
	Breite 6,8	
Columba	L. 14,7	2 010 000
	B. 6,5	
Gallus	L. 12,1	—
	B. 7,2	
Anas bosch.	L. 12,9	—
	B. 8,0	
Testudo graeca	L. 21,2	629 000
	B. 12,45	
Lacerta agil.	L. 15,75	1 292 000
	B. 9,1	
Coluber natr.	L. 22,0	829 400
	B. 13,0	
Rana temp.	L. 22,3	393 200
	B. 15,7	
Bufo vulg.	L. 21,8	389 000
	B. 15,9	
Triton crist.	L. 29,3	103 000
	B. 19,5	
Salamandra mac.	L. 37,8	80 000
	B. 23,8	
Proteus angu.	L. 58	35 000
	B. 35	
Acipenser St.	L. 13,4	—
	B. 10,4	
Cyprinus Gobio	L. 17,7	
	B. 10,1	

3. Weisse Blutkörperchen und Lymphocyten.

Die sogenannten weissen Blutzellen sind farblose (hämoglobinlose) kernhaltige, sich unter Umständen amöboid bewegende Elemente. Die Formen der im normalen cirkulirenden Blute anwesenden farblosen Zellen sind sehr verschieden. Wir unterscheiden 1. einkernige kleine Leukocyten, 2. einkernige grosse Leukocyten, 3. fein granulirte Leukocyten, welche entweder mehr- oder polymorphkernig sind, 4. Uebergangsformen von 2 zu 3 und 5. grobgranulirte Leukocyten (Max Schultze 65). Demnach zeigen diese Zellen eine grosse Mannigfaltigkeit in ihrer Beschaffenheit und Form; bald ist das Protoplasma hell, bald granulirt. Oefters enthält es Einschlüsse, die entweder zur Zelle selbst gehören oder in dieselbe aufgenommene Fremdkörper [Fett, Kernfragmente anderer Zellen, Kohlentheilchen in der Lunge etc.] sind. Die Form des Kernes ist ebenfalls sehr variabel und scheint, namentlich bei den sich amöboid bewegenden Zellen in Abhängigkeit von dieser Bewegung zu stehen. Aber auch aktive Bewegungen sind am Kerne mit Sicherheit konstatirt worden.

Fig. 86.

Aus dem normalen Blute des Menschen. 1200 mal vergr. (Nach Trockenpräparaten von H. F. Müller.)

a eine rothe Blutscheibe; *b* einkerniger kleiner Leukocyt; *c* einkernigor grosser Leukocyt; *g* polymorph-kerniger Leukocyt; *d*, *e* und *f* Uebergangsformen von *c* zu *g*.

Der Kern kann polymorph werden, zeigt dann Einschnitte und Ausbuchtungen [gelappte Kerne], kann sogar ringförmig mit einem central gelegenen durchgehenden Loche versehen sein [Lochkerne]. Solche Kerne wurden neuerdings einem schlaffen Sack, dessen Wandung zu gross für den Inhalt ist, verglichen. Hiedurch ist dem Kerne die Möglichkeit gegeben, sich jeder Gestalt der Zelle leicht anzupassen, wobei er allerdings seine Form wesentlich verändern muss [Dekhuyzen]. Diese Polymorphie des Leukocytenkernes hat manchen Forschern die Veranlassung gegeben, eine direkte Theilung [Fragmentirung (Arnold, Löwit)] bei diesen Kernen anzunehmen. Indessen ist es Flemming **91.** 3 gelungen, auch hier echte mitotische Prozesse nachzuweisen, so dass in dieser Hinsicht keine Unterschiede zwischen den Leukocyten und den übrigen Zellen bestehen (vergl. auch H. F. Müller

89, 91). Nur bei der Bildung der mehrkernigen Leukoeyten seheint der polymorphe Kern in manchen Fällen einfaeh durch Zerklüftung sich in mehrere Stüeke zu theilen. Aber auch pluripolare Mitosen wurden beobachtet. Eine der Kerntheilung nachfolgende Theilung des Zellenleibes bleibt bei beiden erwähnten Prozessen aus, so dass in diesen Fällen eine Zelle mit mehreren Kernen gebildet wird [Polykaryocyten], deren weitere Schieksale noch nicht festgestellt sind. Vielleieht gehen solehe Zellen naeh Vollführung gewisser Aufgaben einfaeh zu Grunde. Die Leukocyten mit polymorphen Kernen sind im Blute sehr zahlreich vertreten; sie machen ungefähr 70% der Gesammtzahl der weissen Blutzellen aus. Sie sind es aueh, welehe auf einen heizbaren Objekttisch gebraeht, die lebhaftesten amöboiden Bewegungen vollführen.

Neuere Forseher haben es versueht, die verschiedenen Formen der Leukocyten in bestimmte Gruppen zusammenzufassen, wobei eine der Eigenschaften der Leukocyten in den Vordergrund gestellt wurde. So bezieht sich Ehrlich bei seiner Klassifikation auf das Vermögen der in den Leukocyten enthaltenen Granulis, sieh mit gewissen Farbstoffen spezifisch zu färben. Demgemäss theilt er die Granulationen (Näheres in der Teehnik) in fünf Kategorien ein, welche er mit α, β, γ, δ und ε bezeiehnet. Die α-Granulationen werden auch als acidophile, die β als amphophile, γ und δ als basophile und ε als neutrophile Granulationen bezeiehnet. Die fünfte Kategorie von Max Schultze (s. pag. 126) enthält die α-Granula, die beiden ersten enthalten δ-Granulationen und die vierte die ε-Granulationen (aueh die der Eiterkörperehen).

Nach der Beschaffenheit des Protoplasmas theilt v. d. Stricht **92** die Leukoeyten in zwei grosse Abtheilungen ein: in solehe mit hellem und in solehe mit dunklem, kompaktem Protoplasma. Jede der mannigfaltigen Formen der Leukocyten lässt sieh dann entweder in die eine oder in die andere Abtheilung einfügen.

Alle diese Klassifikationen leiden daran, dass sie für die Mannigfaltigkeit der Zellenformen unzureichend sind; es existiren Zwischenformen, deren Stellung im System zweifelhaft bleibt, welche zugleieh darauf hindeuten, dass alle Leukocyten zu einer einzigen natürlichen Familie von Zellen gehören und höehstwahrscheinlich von einer gemeinsamen indifferenten Zellenform abstammen, deren Abkömmlinge je naeh ihren Sehieksalen und der Aufgabe, die sie im Organismus vollbringen, specifische Charaktere erlangen.

Die ausserordentliche Beweglichkeit, über welehe die Leukoeyten verfügen, trägt viel zu ihrer grossen Verbreitung auch ausserhalb des Gefässsystems bei. Sie vermögen durch die Gefässwand feiner Kapillaren durchzukrieehen [Diapedesis Cohnheim], sich in den feinsten Bindegewebsspalten, zwischen Zellen von Epithelien etc. aufzuhalten, um dann ihre Wanderung entweder weiter fortzusetzen, oder für einige Zeit, was namentlieh in den

Bindegewebsspalten geschieht, sesshaft zu werden. Deshalb werden die Leukoeyten mit Recht als „Wanderzellen“ bezeichnet.

Eine wichtige Rolle fällt den Leukoeyten zu, wenn sie bestimmt sind, überflüssig gewordene Theile zu resorbiren, oder aus bestimmten Körpertheilen die etwa vorhandenen Fremdkörper zu entfernen. Im ersteren Falle wirken sie auflösend auf die Gewebe, nagen sie an [Osteoklasten, Chondroklasten]; im zweiten Falle umwiekeln sie die zu entfernenden Körper mit ihren Pseudopodien, um sie entweder zu assimiliren oder weiter zu sehleppen [Phagocyten, vergl. p. 69]. Begreiflicher Weise kann die letzterwähnte Thätigkeit der Leukoeyten bei gewissen degenerativen und pathologisehen Prozessen von grösster Bedeutung werden.

Im postembryonalen Leben vermehren sich die Leukocyten in den Maschen des adenoiden Gewebes der Lymphdrüsen (siehe diese) und Lymphdrüsen ähnlichen Organe, in den sogenannten Flemming'sehen Keimcentren. Hier gehen in diesen Zellen lebhafte mitotisehe Prozesse vor sieh. Allein darüber, woher diese hier anwesenden Leukoeyten stammen, sind die Ansiehten noeh versehieden. Manehe Forseher glauben, dass sie mit der Lymphe in die Keimeentren gelangen und hier einen geeigneten Ort zu ihrer Vermehrung finden. Andere wiederum sehen in den Flemming'sehen Keimeentren permanente Organe, deren Elemente an Ort und Stelle bleiben und ununterbroehen dem Blute neues Material an Leukoeyten liefern. — Mag man nun die vorliegenden Befunde nach dieser oder jener Riehtung deuten, die Thatsache, dass die Keimcentren die wiehtigsten Proliferationsorgane für die Leukocyten sind, muss festgehalten werden. Von hier aus gelangen sie mit dem Lymphstrom in den Blutkreislauf und werden auf diese Weise ihren mannigfaltigen zukünftigen Sehicksalen zugeführt.

Es mag hier noch eine zweite im Bereiche der Möglichkeit liegende Entstehungsweise der Leukocyten erwähnt werden, nämlich durch Theilung von solchen Leukocyten, die in den Bindegewebsspalten sesshaft geworden sind. Die Theilungsprodukte können auch hier in den Lymphstrom und mit ihm in das cirkulirende Blut gelangen.

Bezüglich der Elemente des Lymphgefässsystems, der Lymphoeyten, heben wir hervor, dass an diesen Zellen bislang noeh keine mitotisehen Kerntheilungserseheinungen beobaehtet worden sind. Man kann daher mit v. d. Stricht **92, 93** annehmen, dass diese Zellen junge Bildungselemente sind, die sich als solehe gar nieht theilen, sondern sieh zuerst in Leukocyten umwandeln und erst dann sieh zu vermehren anfangen. Sie finden sieh, ausser im Lymphgefässsystem, spärlieh aueh im eirkulirenden Blute.

4. Blutplättchen und Blutplasma.

Das dritte Element des Blutes wird dureh die sog. Blutplättehen gegeben. Es sind ausserordentlieh zarte und vergängliche Gebilde, deren Präexistenz im lebenden Blute von vielen Forsehern lange Zeit angezweifelt

wurde, deren Vorhandensein in den Flügelgefässen einer lebenden Fledermaus Bizzozero 84 aber nachgewiesen hat. Sie sind farblos (hämoglobinfrei), ca. 3 μ Durchmesser, rund und lassen sich durch Behandlung mit einer 10%igen Kochsalzlösung in eine hyaline und körnige Substanz zerlegen. Ueber die Bedeutung dieser Gebilde kann man nur sagen, dass sie mit der Gerinnung des Blutes etwas zu thun haben. Ihre Zahl im Blute beträgt ungefähr 200000 auf ein emm, d. h. sie verhalten sich zu der Zahl der rothen wie 1—2500.

Die genetischen Beziehungen der Blutplättchen zu den anderen Elementen des Blutes sind noch nicht klargestellt. Hayem betrachtet sie als Hämatoblasten, andere Forscher dagegen leiten sie von zerfallenden Leukocyten ab.

Der flüssige Bestandtheil des Blutes, das Blutplasma, gerinnt beim Austritt des Blutes aus den Gefässen, unter Umständen auch innerhalb der Gefässe. Bei der Gerinnung wird ein erst entstehender, unlöslicher Eiweisskörper, das Fibrin oder der Faserstoff ausgeschieden, während farblose Blutelemente zerfallen (Alexander Schmidt). Der Vorgang ist nicht hier, sondern von der Physiologie eingehender zu behandeln.

5. Verhalten der Blutzellen im strömenden Blute.

Im cirkulirenden Blute verhalten sich seine geformten Bestandtheile verschieden: der rascher fliessende axiale Strom im Gefässe enthält fast ausschliesslich Erythrocyten; die Anzahl der letzteren ist in der Achse des Gefässes grösser als in der Nähe der Wandung. Im Wandstrom selbst prävaliren die Leukocyten. Bei verlangsamtem Strom sieht man die letzteren der Wandung entlang rollen. An den Bifurkationen der Gefässe, namentlich der Kapillaren, bleiben die Erythrocyten nicht selten hängen und werden in Folge des sich theilenden Stromes sehr stark gedehnt: die eine Hälfte der Zelle ragt dann in das eine Theilungsgefäss, die andere in das andere und das Körperchen schwankt hin und her. Wird dasselbe wieder flott, so nimmt es sofort die ursprüngliche Gestalt an. Daraus ersieht man, dass die Erythrocyten sehr elastische Gebilde sind. In kleineren Gefässen und namentlich in den Kapillaren und besonders ausgeprägt unter pathologischen Zuständen, kann man häufig die Leukocyten aus den Gefässen auswandern sehen, und hierbei scheint es, dass der Leukocyt an jeder beliebigen Stelle, auch durch die Epithelzelle der Gefässwand selbst durchzutreten vermag. Zunächst wird ein feiner Fortsatz ausgesandt, der wahrscheinlich durch seine auflösende Wirkung die Wand des Gefässes durchbohrt, und die übrige Zelle bei stetem Vordringen langsam nach sich zieht. — [Speziell über Blut siehe Hayem und die zusammenfassenden Referate von Oppel **92** und H. F. Müller **92**.]

B. Lymphoides Gewebe, Lymphknoten und Lymphdrüsen.

Ueber die Entstehung des lymphoiden Gewebes, der Lymphdrüsen und der Milz, ist noch keine völlige Uebereinstimmung bei den Autoren zu finden. Die meisten von ihnen nehmen an, dass diese Bildungen aus dem mittleren

Fig. 87.

Ein solitärer Lymphknoten aus dem Dickdarm des Menschen.

Bei *a* eine ausgesprochen konzentrische Anordnung seiner Lymphzellen zeigend.

Keimblatte entstehen (Stöhr **89**, Paneth, J. Schaffer **91**, Tomarkin). Andere Forscher leiten sie aus dem Entoderm (Davidoff, Maurer, Kupffer **92**, Retterer, Klaatsch, C. K. Hoffmann **93. 2**).

Als Grundlage des lymphoiden Gewebes tritt immer das retikuläre Bindegewebe auf (adenoides Bindegewebe, His **61**), ein feinmaschiges Netzwerk, das aus verzweigten Bindegewebszellen und Fasern besteht. In den Maschen des Netzes liegen die Lymphzellen, welche in so dichter Anordnung vorhanden sind, dass sie bei der mikroskopischen Untersuchung das Netzwerk völlig verdecken, so dass es eigener Methoden bedarf, um letzteres zur Darstellung zu bringen. Solches Lymphgewebe kann auch diffus, z. B. in der Schleimhaut der Luftwege, in der des Darmtraktus etc. auftreten.

Als nach aussen scharf abgegrenzt kommt das lymphoide Gewebe in Gestalt von runden Knötchen (Follikel) vor, die entweder

einzeln oder zu Gruppen vereinigt, ebenfalls in der Schleimhaut des Darmes sehr verbreitet sind. Auch für die Lymphknoten sind Lymphzellen und retikuläres Gewebe die charakteristischen Bestandtheile. Im Allgemeinen sind die ersteren hier konzentrisch angeordnet; an der Peripherie und im Centrum des Knotens ist das retikuläre Gewebe in der Regel weitmaschiger und die Lymphzellen sind weniger dicht vertheilt (Fig. 87). Im Centrum finden sich sehr oft zahlreiche Mitosen der in den Maschen liegenden Zellen und es ist anzunehmen, dass hier eine lebhafte Proliferation dieser Zellen vor sich geht, sei es nun, dass sie hierbei als Lymphzellen bestehen bleiben oder sich schon vor der Theilung in Mutterzellen der Leukocyten umgewandelt haben. Jedenfalls werden sie an die Peripherie des Follikels

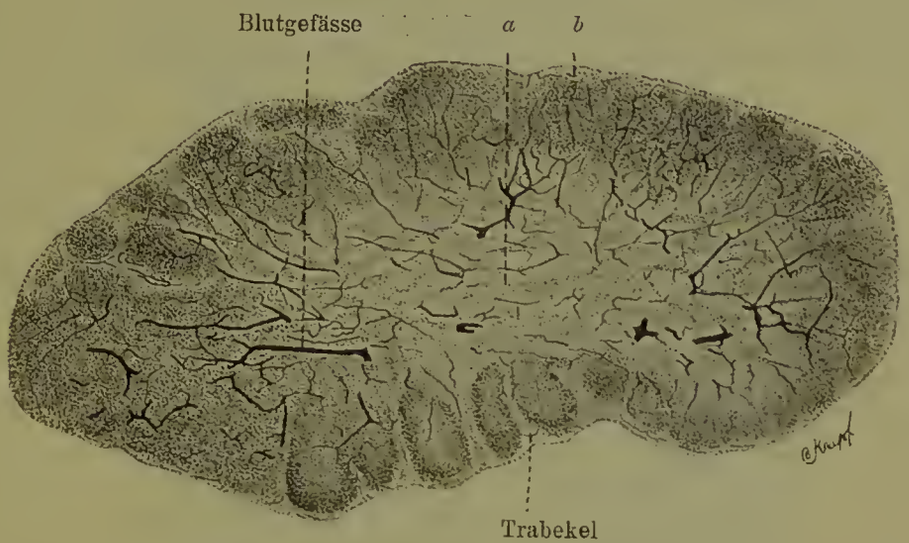


Fig. 88.

Schnitt durch eine mesenteriale Lymphdrüse einer Katze mit injicirten Blutgefässen. 50 mal vergr.

a Marksubstanz; *b* Rindensubstanz mit Rindenknoten.

geschoben; hier im weitmaschigen, retikulären Bindegewebe cirkulirt ein langsamer Lymphstrom, in welchen die Theilprodukte der Rundzellen hineingerathen und dem Kreislauf zugeführt werden. Flemming **85. 2** nannte das die proliferirenden Zellen beherbergende Centrum des Knotens Keimcentrum, oder Sekundärfollikel (-knötchen).

Als komplizirter gebaute, aus lymphoidem Gewebe bestehende Organe sind die sogenannten Lymphdrüsen zu nennen, welche in den Verlauf der Lymphgefässe eingeschaltet und sehr verbreitet sind. Die Grösse und die Gestalt der Lymphdrüsen ist sehr variabel: meistens haben sie annähernd die Form einer Bohne oder Niere; der an einer Seite liegende Einschnitt wird wie bei der Niere als Hilus der Drüse bezeichnet. An der konvexen Seite des Organs treten die zuführenden Lymphgefässe ein, Vasa afferentia, während die abführenden, Vasa efferentia, am Hilus austreten. Die ganze Drüse ist von einer zweischichtigen Kapsel bekleidet: die äussere Schicht derselben besteht aus lockerem, die innere aus kompakterem Binde-

gewebe, dem sich glatte Muskelfasern hinzugesellen. Diese innere Schicht sendet in die Drüse septenartige Fortsätze, die sog. Trabekel, hinein, durch welche sie in eine Anzahl von Fächern zerlegt wird. Die lymphoide Substanz der Drüse ist nun derart angeordnet, dass an der Peripherie der letzteren, aber durch die erwähnten Trabekel von einander geschieden, zahlreiche Knoten in dichter Anordnung liegen, gerade solche, wie wir sie vorhin als einzeln vorkommend beschrieben haben. Sie setzen eine periphere Schicht zusammen, die nur in der Umgebung des Hilus nicht ausgeprägt ist; sie wird als Rindensubstanz der Lymphdrüse bezeichnet (Fig. 88).

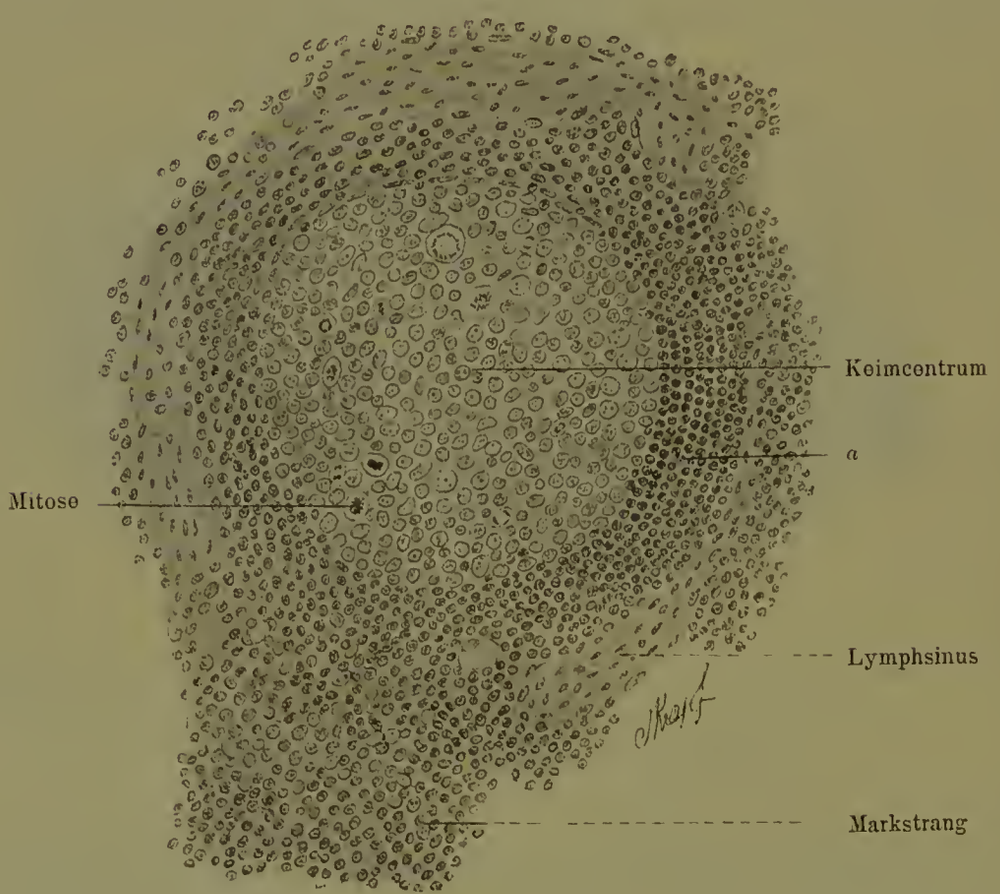


Fig. 89.

Aus einer Lymphdrüse des Menschen. 240 mal vergr.

Bei *a* deutlich konzentrisch angeordnete Zellen des Lymphknotens. (Fixirung in Flemming'scher Lösung.)

Das lymphoide Gewebe der Rindensubstanz setzt sich in das Innere der Drüse in Gestalt von Strängen fort, Marksträngе, Marksubstanz, welche mit einander vielfach verbunden sind und auf diese Weise ein Maschenwerk von lymphoidem Gewebe herstellen, dessen Zwischenräume von den Trabekeln ausgefüllt werden. Follikel und Markstränge gehen an ihrer Oberfläche in weitmaschiges Lymphgewebe über, Sinus, das also 1. zwischen der Kapsel und der Rindensubstanz, 2. zwischen den Knoten und den Trabekeln, 3. zwischen Marksträngen und den Trabekeln und 4. zwischen der Marksubstanz und der Kapsel am Hilus der Drüse vorkommt und sowohl

mit der Kapsel, als auch mit den Trabekeln im innigen Verband sieh befindet. Am Hilus stellt das loekere Lymphgewebe einen Terminalsinus (Toldt) dar.

Die innere Wand der Kapsel und die Trabekeln mit ihren Fortsätzen sind von einem flachen Epithel überzogen, das kontinuirlich in das der ab- und zuführenden Lymphgefässe übergeht. Durch die zuführenden Gefässe strömt die Lymphe in die Drüse ein und fliesst dann weiter in Räumen (Sinus), welehe ihr am wenigsten Widerstand bieten; diese sind diejenigen peripheren Theile des Knotens und der Markstränge, in welehen das lymphoide Gewebe in lockerer Anordnung vorhanden ist. Die Lymphe umspült also sowohl die Rindenknoten, als auch die Markstränge und gelangt sehliesslieh zum eben erwähnten Sinus terminalis und in die abführenden Gefässe. Auf diesem Wege nimmt sie die in den Follikeln und den Markströngen neu gebildeten Zellen mit und strömt also viel zellenreicher aus als sie eingetreten ist.

Die meisten arteriellen Gefässe der Lymphdrüsen treten dureh den Hilus ein und nehmen ihren Weg dureh die Trabekeln. Sie zerfallen erst in den Markströngen oder in den Rindenknoten in Kapillaren, nachdem sie die Sinuse passirt haben. Die Sinuse erhalten also keine Kapillaren. Die arteriellen Kapillaren gehen in venöse über, und die aus den letzteren hervorgehenden Venen schlagen in der Regel denselben Weg wie die Arterien ein.

C. Die Milz.

Die Milz ist ein blutbildendes Organ, in welchem nieht allein weisse, sondern aueh wahrseheinlieh rothe Blutzellen gebildet werden und zwar die ersteren in den Malpighi'sehen Körperchen, die letzteren in der sogenannten Pulpa.

Sie ist vom Peritoneum überzogen und besitzt ausserdem eine Kapsel, die aus Bindegewebe, elastischen Fasern und glatten Muskelzellen zusammengesetzt ist.

Diese Kapsel sendet in das Innere des Organs zahlreiche Fortsätze, Trabekel, welche sieh vielfaeh verzweigen, ein Gerüst von Balken herstellen und zu den Wandungen der Gefässe, namentlich zu denen der Venen in Beziehung stehen. Andererseits geht dieses Balkengewebe kontinuirlich in das retikuläre Gewebe über, welch' letzteres die Grundlage der Milz bildet.

Betrachtet man einen Schnitt durch die Milz mit einer sehwächeren Vergrösserung, so fallen zunächst scharf umsehriebene runde Gebilde auf, die dem Baue naeh mit kleinen Lymphknoten im Wesentliehen übereinstimmen. Ausser diesen, den Malpighi'schen Körperehen, besteht die Milz aus einem gefäss-, blut- und zellenreichen Gewebe, welches man als Milzpulpa bezeiehnet.

Typisch ist die Gefässanordnung der Milz. An einer etwas eingezogenen Stelle der letzteren, am Hilus, treten die Arterie und Vene ein und aus. Beim Durchtritt der Gefässe durch die Kapsel bildet dieselbe um sie eine Scheide. Bald trennen sich Vene und Arterie von einander und

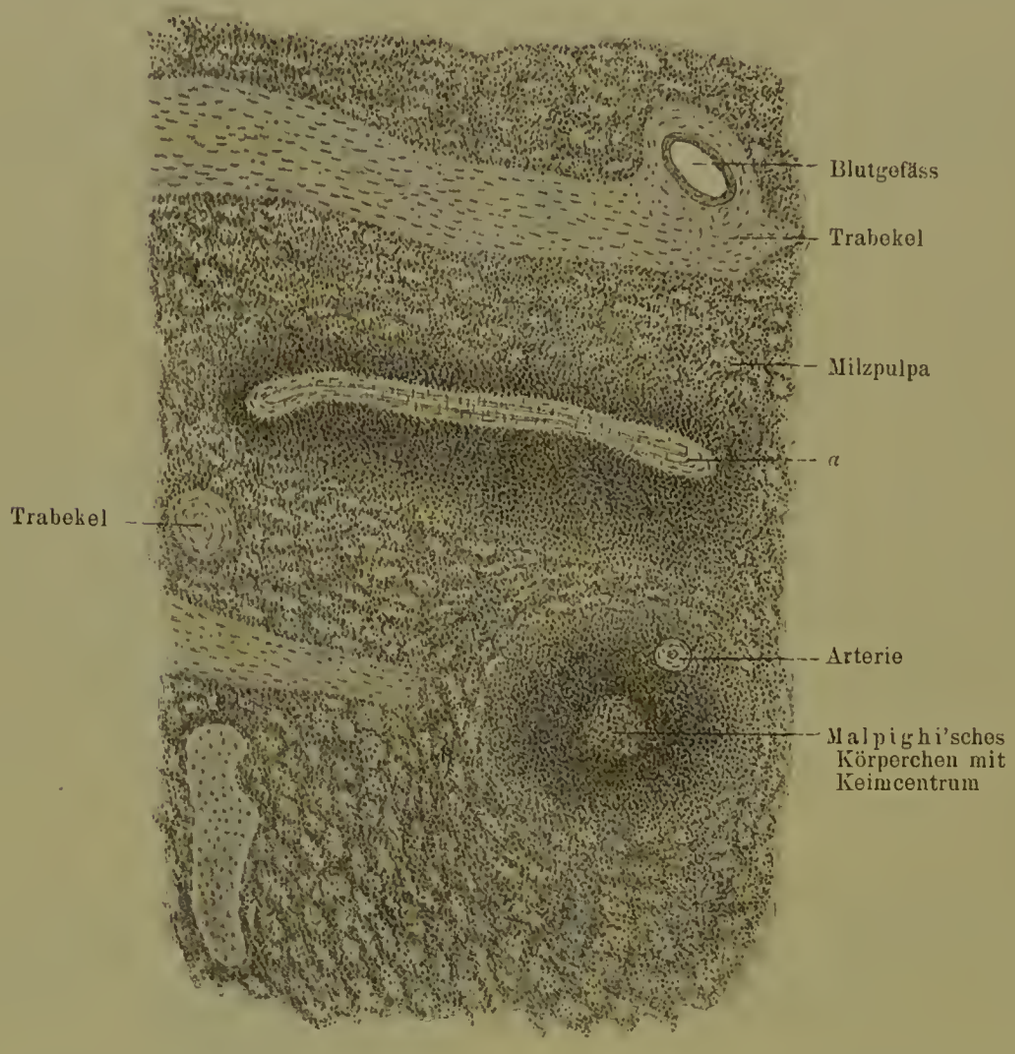


Fig. 90.
Theil eines Schnittes durch die Milz des Menschen. 75mal vergr. (Fixirung in Sublimat.) Bei *a* ein ovales Malpighi'sches Körperchen mit einem Blutgefäss.

die eben erwähnte Scheide begleitet allein die Vene. — Die Arterie verzweigt sich in mehrere Aeste, die schliesslich in eine grössere Anzahl von kleineren Endarterien pinselartig zerfallen (Penicilli). Bald nach der Trennung von der Vene fängt die Adventitia der Arterie an, einen lymphoiden Charakter anzunehmen. Dieses lymphoide Gewebe schwillt von Stelle zu Stelle zu wahren lymphoiden Knötchen an, welche mit allen hierzu gehörigen Attributen, retikulärem Gewebe, Keimcentren u. s. w. versehen sind. Es sind die Malpighi'schen Körperchen. Beim Menschen sind sie nicht zahlreich.

Durch weitere Theilungen zerfallen die Penicilli in feinere Arterien, welche ihre lymphoide Scheide allmählich verlieren. Zweige von 0,02 mm haben keine lymphoide Scheide mehr, sondern eine gewöhnliche Adventitia. Die kleinsten Arterien gehen nun in Kapillaren über, welche eine Strecke

weit von der Adventitia begleitet werden (Kapillarscheiden), während ihre Endausbreitungen von gewöhnlichem Bau sind und sich allmählich in den Maschen der Pulpa verlieren (siehe unten). Andererseits kann man die venösen Kapillaren sich aus den Pulparäumen bilden sehen. Mehrere solcher Kapillaren fliessen zu einem Gefässe von einer grösseren Dicke und noch von kapillärem Bau zusammen und erst diese Gefässe vereinigen sich zu kleinen Venen, welche dann gemeinschaftlich mit den Arterien verlaufen.

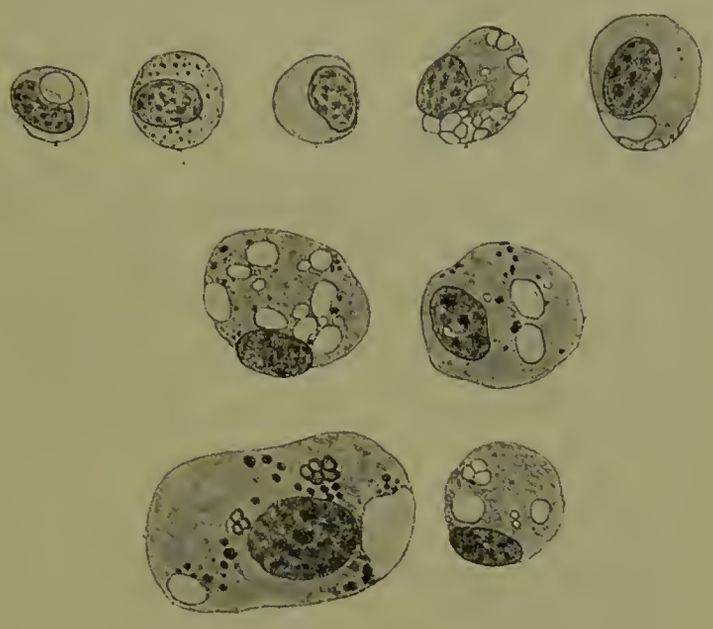


Fig. 91.

Aus der Milz vom Hund. Pigment, Blutkörperchen- und Blutschollen-haltige Zellen. (Trockenpräparate nach H. F. Müller). 1200 mal vergr.

Wir kommen auf die Milzpulpa zurück. Sie hat einen schwammigen Bau und ist aus Zellen verschiedener Art zusammengesetzt, welche in retikulärem Bindegewebe liegen. Man findet in ihr: 1. fertige Blutkörperchen, 2. kernhaltige rothe Blutzellen, 3. Riesenzellen (bei Thieren) und 4. rothe Blutkörperchen und Trümmer von solchen (Blutschollen) enthaltende Zellen mit oder ohne Pigment.

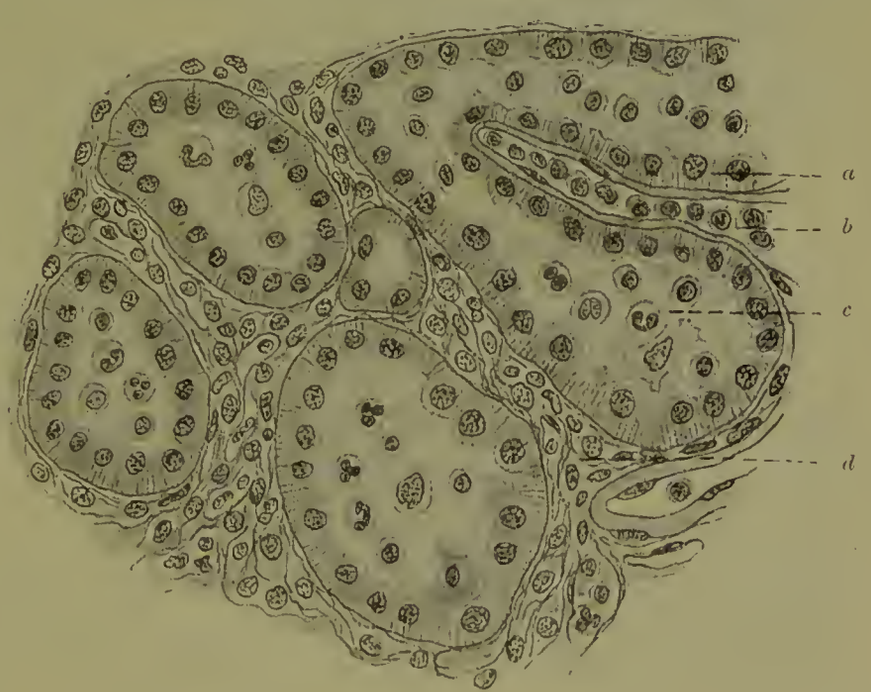


Fig. 92.

Aus der Milz des Menschen. Ungefähr 350 mal vergr. (Fixirt in Sublimat.)

a das gestrichelte Epithel; *b* Blutgefässe; *c* Blutraum; *d* reticuläres Bindegewebe.

Ausserdem gewahrt man an Zupfpräparaten spindelförmige, längliche und platte Zellen, die wohl alle auf Bindegewebszellen des Pulpagerüstes und auf Epithelien und Muskelfasern der Gefässe zurückzuführen sind.

Es finden sich in der Milzpulpa auch Pigmentkörnchen, und zwar entweder frei oder in Zellen (Leukocyten) eingeschlossen. Das Pigment rührt wahrscheinlich von zu Grunde gehenden, zerfallenden Erythrocyten her.

Die Maschen des schwammigen Gewebes der Milzpulpa, Räume, die wie Drüsenschläuche aussehen. In blutleeren Milzen des Menschen sieht man konstant diese Räume von gestrichelten, den Charakter kubischen Epithels tragenden Zellen begrenzt (Fig. 92). Ob diese Räume Bluträume sind, wäre erst zu erweisen; der Bau der Milz bietet noch Räthsel dar.

Das Trabekulargewebe und das Bindegewebe der Milz stehen in einer innigeren Beziehung zu den Wandungen der Venen und ihrer Kapillaren, als zu denen der Arterien. Ausserdem sind die Wandungen der Kapillaren von eigenthümlichen feinen Netzen umsponnen, welche erst durch die Chromsilber-Methode (Oppel 91) genauer bekannt geworden sind. Man bezeichnet sie mit dem Namen Gitterfasern (nach Kupffer).

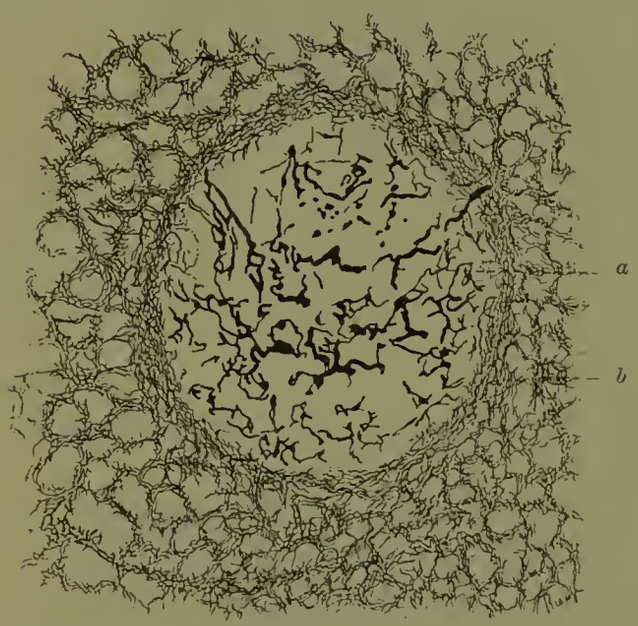


Fig. 93.
Aus der Milz des Menschen. 80 mal vergr. Chromsilbermethode.
a dickere Fasern des Malpighi'schen Körperchens; *b* Gitterfasern.

Die Malpighi'schen Körperchen mit ihren Keimcentren sind auch hier als Bildungsstätten für die Leukocyten anzusehen. Die neu gebildeten Zellen gerathen in die Pulpa und vermischen sich mit den Elementen derselben. Andererseits ergiessen sich die arteriellen Kapillaren in Bahnen der Pulpa, so dass das Blut wohl in direkten Kontakt mit den Pulpaelementen kommt.

Die hier aus den kernhaltigen rothen entstandenen kernlosen Erythrocyten werden in die venösen Bahnen hineingeschwemmt. Aber es können auch kernhaltige rothe Blutzellen in die venösen Gefässe hineingerathen und sich dann erst hier in kernlose Zellen umwandeln (vergl. Knochenmark).

Die lymphoide Scheide und die Lymphknötchen werden mit Arterien versorgt, welche von den Seitenzweigen der Milzarterie entspringen, innerhalb der Lymphscheide oder der Lymphknoten in Kapillaren zerfallen und erst ausserhalb der lymphoiden Substanz den venösen Charakter annehmen. Diese Gefässe bilden das ernährende Gefässsystem der Milz.

D. Das Knochenmark.

Die ersten Elemente des embryonalen Knochenmarkes sind mit dem Einwachsen jener Knospe gegeben, welche die endochondrale Ossifikation einleitet (vergl. S. 83). Es sind wesentlich die Elemente des Periostes, die mit der Gefässknospe einwandern und das ganze spätere Knochenmark verdankt ihnen seine Entstehung. Mit dem Ossifikationsprozess Schritt haltend, bildet sich aus den erwähnten Elementen zuerst das sogenannte rothe Knochenmark, das bei Embryonen und jungen Thieren allein vertreten ist. — Wie Neumann 82 nachgewiesen hat, bildet sich in den Extremitätenknochen das rothe Knochenmark im ferneren Wachsthume des Menschen allmählich zurück und zwar in proximaler Richtung, so dass beim Erwachsenen nur noch die proximalen Epiphysen rothes Knochenmark enthalten. Ausser den erwähnten Epiphysen besitzen noch die platten Knochen und die Wirbelkörper des erwachsenen Menschen rothes Mark. In den übrigen Knochen und Knochentheilen wird letzteres durch das gelbe Knochenmark (Fettmark) ersetzt.

In Folge des Hungerns, sowie auch unter gewissen pathologischen Verhältnissen wandelt sich das gelbe Mark in gelatinöses um, welches übrigens unter Umständen die Beschaffenheit des gelben wieder erlangen kann.

Das rothe Knochenmark ist eine schwammige Masse, die aus verschiedenen Elementen, welche sämmtlich im retikulären Gewebe liegen, zusammengesetzt ist. Ausserdem enthält das rothe Mark zahlreiche Gefässe (s. weiter unten), fixe Bindegewebszellen etc.

Die typischen Elemente des rothen Knochenmarkes sind: 1. die sogenannten Markzellen. Sie unterscheiden sich von den Leukocyten des normalen cirkulirenden Blutes dadurch, dass sie einen grösseren und chromatinarmen Kern besitzen, der nur selten gelappt, noch seltener in der Mehrzahl vorhanden ist. Die Markzellen können fein- und grobgranulirt sein; im normalen Blute kommen sie nicht vor (wohl aber bei der Leukämie), sind oft Träger von verschiedenen Pigmentkörnern; 2. hämoglobinhaltige Zellen mit Kern, der oft in Mitose sich findet (kernhaltige rothe Blutzellen, Neumann 68, 69), [Bizzozero 68, der diese eigenthümlichen Gebilde im Knochenmark ebenfalls gesehen, hat den Hämoglobingehalt derselben in ihren Kern versetzt]. 3. cosinophile Zellen, die den gleichnamigen Elementen des Blutes nicht entsprechen, sondern mit den Markzellen in genetischen Beziehungen stehen; 4. Riesenzellen, welche entweder mitten im Mark liegen und dann mit polymorphen Kernen versehen sind, oder sich in der Nähe des Knochens aufhalten, als Osteoklasten (vergl. S. 88). fungiren und in der Regel mehrkernig sind. Die physiologische Bedeutung der ersteren ist unklar geblieben. Sie entstehen wahrscheinlich durch Wachs-

thum von Leukocyten, jedenfalls nicht wie manche es vermutheten, durch Verschmelzung mehrerer Leukocyten. Die Riesenzellen sind amöboid beweglich und fungiren oft als Phagocyten oder Cytophagen. (Letzteres wird von M. Heidenhain 94 bestritten.)

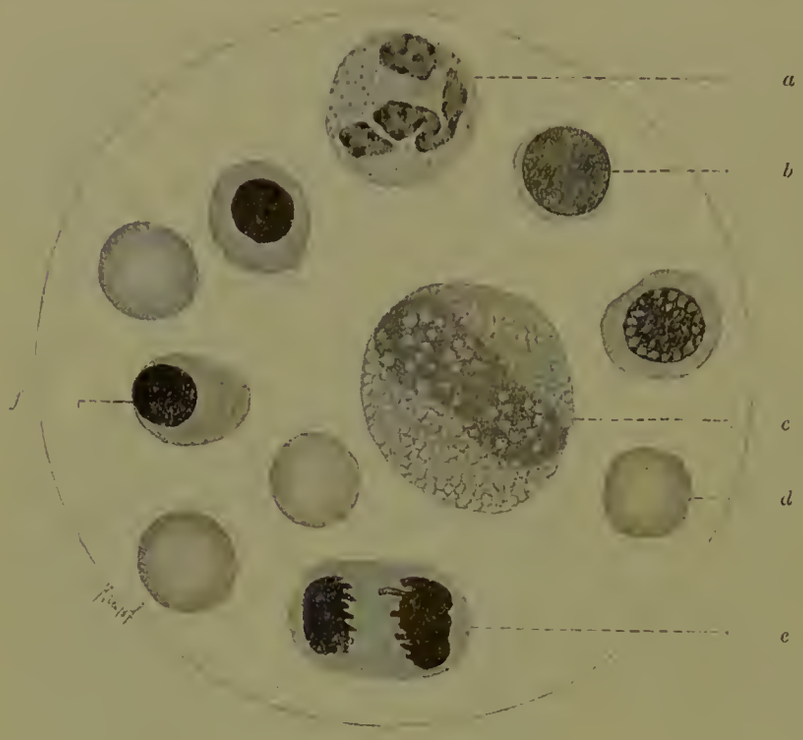


Fig. 94.

Trockenpräparat aus dem Knochenmarke des Hundes. 1200 mal vergr. (Nach Präparaten von H. F. Müller.)

a Mastzelle; *b* einkerniger kleiner Leukocyt; *c* Leukocyt mit acidophilen Granulis; *d* kornloses rothes Blutkörperchen; *e* ein in Theilung begriffenes kernhaltiges rothes Blutkörperchen; *f* kernhaltiges rothes Blutkörperchen.

In jüngster Zeit hat M. Heidenhain 94 die Riesenzellen einem eingehenden Studium unterworfen. Nach ihm haben die Kerne derselben die Gestalt einer dickwandigen vielfach durchbrochenen (perforirende Kanäle) Hohlkugel, welche Endoplasma einschliesst. Letzteres verbindet sich mit dem übrigen Protoplasma der Zelle, Exoplasma, durch die perforierenden Kanäle. — Das Exoplasma ist konzentrisch geschichtet; man findet drei Zonen in ihm, welche von einander durch Membranen geschieden sind. Die äussere Membran der äusseren Zone ist die Zellenmembran. — Die äussere Zone, Randsaum, ist vergänglicher Natur, wird aber von Seiten der Zelle stets neu gebildet. Bei diesem Vorgange wird die Zellenmembran durch die Membran zweiter Ordnung, welche sich zwischen der zweiten und dritten Zone befindet, ersetzt. Die Funktionen der Riesenzellen scheinen nach demselben Autor in der „Aufnahme und Umarbeitung eiweissartiger Körper, welche dem Lymph- und Blutstrom entnommen werden und wieder dahin zurückkehren", zu bestehen. M. Heidenhain (94) hat ferner gefunden, dass die Zahl der Centrosomen in den mononukleären Riesenzellen des Knochenmarks eine sehr grosse ist, in manchen Fällen, z. B. bei einer pluripolaren Mitose die Zahl 100 überschreiten kann.

5. Mastzellen mit γ-Granulationen (s. T. 190). Grosse Zellen, entweder fein- oder grobkörnig, mit chromatinarmem Kerne. —

Die Vertheilung der Blutgefässe im Mark ist folgende: die in den Knochen eintretenden Aa. nutritiae zerfallen nach ihrem Eintritt in eine grössere Anzahl kleiner Aeste, welche schliesslich in enge arterielle Ka-

pillaren sich auflösen. Die letzteren gehen in bedeutend weitere venöse Kapillaren über, deren Wand schliesslich entweder ganz verloren geht, oder vielfach durchbrochen wird, so dass das venöse Blut sich in die Lücken des rothen Markes ergiesst, um hier sehr langsam zu strömen. Der Abfluss findet durch kleinere Venen statt, welche aus dem Zusammenfluss kleiner, das Blut aus dem Marke auffangender Kapillaren, entstehen. Bemerkenswerth ist es, dass die venösen

Fig. 95.

Aus einem Schnitt durch das rothe Knochenmark des Menschen. 680 mal vergr. Technik Nr. 210.

Gefässe innerhalb des Markes keine Klappen besitzen; dagegen bekommen sie eine aussergewöhnlich grosse Anzahl von Klappen unmittelbar nachdem sie den Knochen verlassen haben. Die blutbildende Funktion des Knochenmarkes entdeckte E. Neumann.

Im rothen Marke entstehen rothe kernlose Blutscheiben aus kernhaltigen Erythrocyten und zwar gewöhnlich an Ort und Stelle, oder nur selten innerhalb der venösen Gefässe, wohin alle diese Elemente schliesslich gelangen.

Neue kernhaltige rothe Zellen entstehen durch Theilung schon vorhandener, möglicherweise auch aus Leukocyten, welche allmählich Hämoglobin bilden und sich zu rothen kernhaltigen Zellen differenziren. Volle Klarheit besteht hierüber noch nicht. Beim erwachsenen Menschen ist das rothe Knochenmark jedenfalls die hauptsächliche Bildungsstätte der rothen Blutkörperchen.

Das gelbe Mark entsteht aus dem rothen durch Verfettung seiner Elemente, welche schliesslich zu wahren Fettzellen werden.

Im Gegensatz zu dem gelben Mark ist das gelatinöse Mark durch Fettarmuth charakterisirt. Weder das gelbe noch das gelatinöse Mark sind blutbildende Organe (vergl. Neumann **90**, Bizzozero **91**, H. F. Müller **91**, van der Strieht **92**).

E. Die Thymus.

Zu den lymphoiden Organen rechnen wir auch die Glandula Thymus, welche bei den Säugethieren aus dem Entoderm der zweiten und dritten Kiementasche hervorgeht und solange in Funktion bleibt, bis die echten Lymphdrüsen sich herausgebildet haben. Später bildet sie sich zurück und ist beim erwachsenen Menschen als solche völlig geschwunden. Nur bindegewebige Reste, Trümmer von Zellen deuten auf ihre frühere Anwesenheit hin.

Fig. 96.

Kleinstes Läppchen von der Thymus eines Kindes mit auffallend deutlich ausgeprägten Lymphknoten ähnlichen Bildungen in der Rindensubstanz. 60 mal vergr.

a Trabekel-ähnliche Bildungen.

Die Thatsache, dass die Thymus als ein lymphoides Organ aus dem Entoderm ihren Ursprung nimmt, bekräftigt die Auffassung jener Forscher, welche auch die Milz und andere im Darmkanal zerstreuten lymphoiden Herde aus dem Entoderm hergeleitet wissen wollen.

Durch bindegewebige Septa wird die Thymus in grössere, diese wieder in kleinere Läppchen zerlegt, bis man schliesslich zu einer grösseren Anzahl kleinster, annähernd kugeliger Formationen, kleinste Läppchen, gelangt. Diese bestehen nun aus retikulärem Bindegewebe, welches an der Peripherie viel zarter und engmaschiger ist, als in der Mitte des Läppchens. Im retikulirten Gewebe sind zellige Elemente eingelagert, die an der

Peripherie zahlreicher vorkommen, als im Centrum, so dass man hier von einer Rinden- und Marksubstanz des Läppchens sprechen kann. Die letztere ist entweder an allen Seiten von der ersteren umgeben; oder aber kann die Marksubstanz die Peripherie des Läppchens erreichen, an welchem Orte meistens die Gefässe aus- und eintreten.

In der Rindensubstanz kommt es mitunter zu Differenzirungen, welche an die Rindenknoten der Lymphdrüsen erinnern.

Ueber die Bedeutung des Organs war nur weniges bekannt. Eine genaue, in der letzten Zeit vorgenommene Analyse der zelligen Elemente ergab aber eine Aehnlichkeit zwischen ihnen und den Bestandtheilen der blutbildenden Organe, welche namentlich durch die Anwesenheit von kernhaltigen rothen Blutzellen auch in der Thymus, noch auffallender wird. Hiermit wird die Thymus höchst wahrscheinlich zu den blutbildenden Organen zu rechnen sein (Schaffer **93.1**).

Die Blutgefässe bilden in der Marksubstanz ein viel weitmaschigeres Kapillarnetz, als in der Rinde; feinere Arterien dringen aber auch direkt in die Rinde ein. An die Arterienbahnen sich haltend, treten Lymphgefässe aus, über deren Anfänge nichts Bestimmtes ausgesagt werden kann. Es ist aber wahrscheinlich, dass die periphere, etwas aufgelockerte Partie der Rindensubstanz einen Lymphsinus darstellt.

Während der Rückbildung des Organs findet man in demselben eigenthümliche, völlig räthselhafte Körper, die man mit dem Namen Hassal'sche Körper belegt hat. Es sind kuglige, bis 0,1 mm messende Gebilde, deren Peripherie konzentrisch geschichtet erscheint. In ihrer homogenen mittleren Partie findet man einzelne Kern- und Zellentrümmer. Das Vorkommen dieser Körper ist auf die Thymus beschränkt.

Technisches über Blut und blutbildende Organe.

178. Die rothen Blutkörperchen können in der Blutflüssigkeit ohne weiteren Zusatz untersucht werden. Man sticht z. B. sich selbst in die Fingerbeere; bei passendem Druck auf den Finger tritt ein kleiner Blutstropfen hervor, der auf den Objektträger gebracht, sofort mit dem Deckgläschen bedeckt und untersucht wird. An solchen Präparaten verändern sich die rothen Blutkörperchen alsbald, das Wasser des Blutplasma verdunstet, wodurch der Kochsalzgehalt desselben ein höherer wird und die rothen Blutkörperchen Wasser abgeben. Dabei verändern sie sich unter Schrumpfung in einer ganz charakteristischen Weise: sie nehmen die Stechapfel- oder Morgensternform an. Will man den Blutstropfen vor Verdunstung längere Zeit schützen, so umrandet man das Deckglas des Präparates mit Oel (etwa Olivenöl). Als Zusatzflüssigkeit, welche die rothen Blutkörperchen nur wenig verändert, erwähnen wir die Hayem'sche Lösung (zur Untersuchung der

Leukocyten nicht geeignet). Sie besteht aus Kochsalz = 1, schwefelsaurem Natron = 5, Sublimat = 0,5 und 200 g Wasser. Das frische Blut wird in die Flüssigkeit direkt eingelassen, die mindestens das 100fache Volumen des Blutes betragen muss. Die fixirten Blutkörperchen senken sich zu Boden; nach 24 Stunden wird die Flüssigkeit vorsichtig abgegossen und durch Wasser ersetzt. Die Blutkörperchen werden mit einer Pipette herausgeholt und in verdünntem Glycerin untersucht. Eine Nachfärbung, etwa mit Eosin oder Hämatoxylin ist zulässig.

Fig. 97.

„Stechapfelform" der Blutscheiben des Menschen. 1500mal vergr.

179. Eine bei weitem am meisten geübte Methode ist die Aufbewahrung der Blutkörperchen in Trockenpräparaten. Man legt zwei Deckgläschen auf einander und lässt frisches Blut zwischen dieselben einfliessen. Dann zieht man die Deckgläschen auseinander, wobei auf beiden eine dünne Schichte gleichmässig ausgebreiteten Blutes entsteht, welches bei Zimmer-Temperatur einige Stunden getrocknet wird. Nun unterwirft man die Präparate einer Trocknung bei 120° C. (mehrere Stunden). Nach dieser Behandlungsweise können die Präparate mit Farben u. s. w. behandelt werden.

Zu ähnlichen Resultaten gelangt man, wenn man die lufttrockenen Präparate 1—2 Stunden einer Wirkung von einer Mischung von absolutem Alkohol und Aether zu gleichen Theilen aussetzt. Nun trocknet man die Präparate abermals in der Luft und kann sie dann weiter verarbeiten.

180. Frische Blutkörperchen können auch mit Osmiumsäure und zwar mit einer 2% Lösung, in welche man einen Bluttropfen fallen lässt, fixirt werden. Die Blutkörperchen sammeln sich am Boden des Gefässes an, worauf die Osmiumsäure dekantirt werden kann; es wird dann mit Wasser ausgewaschen und die mit einer Pipette aufgefangenen Blutkörperchen in verdünntem Glycerin untersucht.

181. Der auf dem Objektträger dünn ausgebreitete frische Blutstropfen kann auch mit einer konzentrirten Sublimatlösung in Kochsalz eine Viertelstunde lang behandelt werden. Es wird dann mit Wasser gewaschen, gefärbt und das Präparat durch Alkohol in Kanadabalsam übergeführt. In derselben Weise wendet man eine konzentrirte wässerige Pikrinsäure an, nur lässt man dieselbe 12—24 Stunden lang einwirken.

182. An Schnitten können die Blutelemente in folgender Weise untersucht werden: dünne Gefässe werden doppelseitig abgebunden, herausgeschnitten, mit Osmiumsäure, Sublimat-Kochsalz oder Pikrinsäure fixirt und in Paraffin eingebettet.

183. Die rothen Blutkörperchen verändern sich in den verschiedenen Flüssigkeiten verschiedenartig: so werden sie im Wasser kugelig und ver-

lieren ihren in Lösung tretenden Farbstoff; es bleiben dann helle, kugelige, kaum sichtbare „Blutschatten“ zurück, die man eventuell, z. B. mit einer Färbung durch Jod abermals hervortreten lassen kann. Verdünnte Essigsäure wirkt ähnlich wie Wasser, nur in viel kürzerer Zeit. (Vor dem Blasswerden sehen die Blutkörperchen einige Augenblicke dunkler aus.) Die Galle desselben Thieres, dem auch das Blut entnommen wurde, wirkt auf die rothen Blutkörperchen auf eine ganz eigenthümliche Weise: sie blähen sich zunächst etwas auf und lösen sich dann plötzlich, in Stücke zerfallend, „explodirend“, auf.

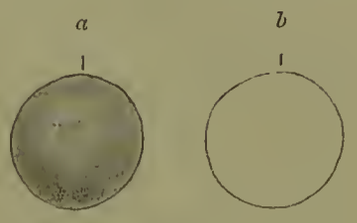


Fig. 98.

Rothe Blutkörperchen unter Einwirkung des Wassers. 1500 mal vergr.
b „Blutschatten“.

184. Die auf irgend eine der erwähnten Weisen fixirten Blutkörperchen können gefärbt werden. Als Farbe, die die hämoglobinhaltigen rothen Blutzellen besonders hervorhebt und dieselben leuchtendroth färbt, ist Eosin zu nennen; man färbt entweder in wässerigen oder in alkoholischen Lösungen, z. B. in folgender Zusammensetzung: 1 g Eosin, 1 g Alaun und 200 ccm Alkohol (E. Fischer). Man wendet Eosin auch als zweite Farbe an, nachdem man vorher eine Kernfärbung, z. B. mit Hämatoxylin, vorgenommen hat. Man färbt ca. 10 Minuten, zieht den Farbstoff mit Alkohol aus, bis die rothen Blutzellen allein gefärbt bleiben und schliesst dann in Kanadabalsam ein. Ausser dem Eosin haben auch andere saure Farben, wie Aurantia, Indulin, Nigrosin die Fähigkeit, hämoglobinhaltige Zellen zu färben.

185. Blutplättchen werden am besten mit Osmiumsäure konservirt und können ungefärbt gesehen werden. Auch in der phys. Kochsalzlösung, zu der man im Verhältnisse von 1 : 20,000 Methylviolett zusetzt, kann man sie gefärbt erhalten (Bizzozero 82). Nach Afanassiew fügt man zur Lösung 0,6 % des trocknen Peptons zu. (Die Flüssigkeit muss vor dem Gebrauch sterilisirt werden.)

186. In den sowohl im strömenden Blute als auch in verschiedenen Organen vorhandenen Leukocyten kommen in bestimmter Weise darstellbare Granulationen vor. Auf diese Granulationen haben Ehrlich und seine Schüler aufmerksam gemacht. Die Benennung der Granula ist von der eigenthümlichen Ehrlich'schen Klassifikation der Anilinfarbstoffe abhängig, welche mit jener der Chemiker nicht übereinstimmt. Ehrlich klassifizirt die Anilinfarbstoffe in saure, basische und neutrale. Unter den sauren versteht er jene Verbindungen, bei denen, wie in pikrinsaurem Ammoniak, die Säure das färbende Prinzip darstellt; hierher zu rechnen sind: Congo, Eosin, Aurantia, Indulin, Nigrosin. Die basischen Farbstoffe sind solche, welche, wie das essigsaure Rosanilin, aus einer Farbbase und einer indifferenten Säure entstanden gedacht werden können. Dazu gehören: Fuchsin, Bismarckbraun, Safranin, Gentiana, Dahlia, Methylviolett, Toluidin. Die neutralen Aniline

schliesslich denke man sich wie das pikrinsaure Rosanilin, durch Zusammentritt einer Farbbase und einer Farbsäure entstanden, z. B. Methylenblau.

187. Die Darstellung der Granula kann an Trockenpräparaten des Blutes sowohl, als auch an mit Alkohol, Sublimat, Sublimat-Eisessig, zum Theil auch mit Flemming'scher Lösung etc. konservirten Objekten vorgenommen werden.

Es werden fünferlei Granulationen unterschieden, die der Reihe nach mit griechischen Buchstaben α—ε benannt werden.

188. Die α-Granulationen (acidophile, eosinophile) kommen im normalen Blute, in der Lymphe und in den Geweben vor. Sie sind dadurch charakterisirt, dass sie sich in sämmtlichen sauren Farbstoffen in einer bestimmten Weise färben lassen. Man färbt sie entweder in einem in Glycerin gesättigten sauren Farbstoff (am bequemsten mit Eosin) mehrere Stunden lang,

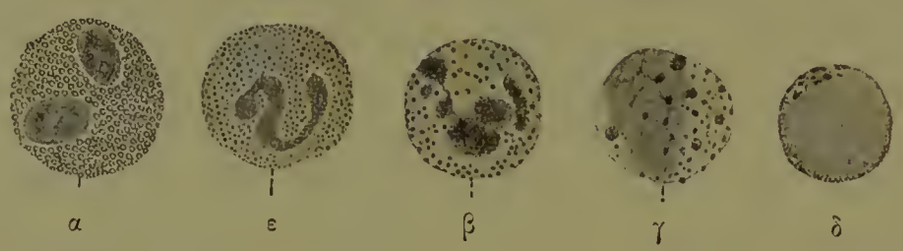


Fig. 99.

Die Ehrlich'schen Granula in den Leukocyten. 1200mal vergr. (Nach Präparaten von H. F. Müller.)

α acidophile Granula, relativ gross und regelmässig vertheilt; ε neutrophile Granula; β amphophile Granula, wenig zahlreich und unregelmässig vertheilt; γ Mastzellen mit ungleich grossen Granulationen; δ basophile Granulationen; α, δ und ε aus dem normalen Blute, γ aus leukämischem Blute des Menschen, β aus dem Blute des Meerschweinchens.

spült dann mit Wasser ab und färbt mit einem Kernfärbemittel, etwa Hämatoxylin oder Methylenblau, nach, trocknet die Präparate abermals und schliesst sie direkt in Kanadabalsam ein. Wenn Schnitte in Betracht kommen, so färbt man sie nach dem Abspülen in Wasser in derselben Weise und überträgt sie durch absoluten Alkohol etc. in Kanadabalsam. Eine andere Methode, die gleichzeitig Kern und Granula tingirt, ist die Ehrlich'sche Hämatoxylinlösung (Hämatoxylin 2 g, Alkohol 100, dest. Wasser 100, Alaun 2 mit einer Spur Essigsäure), zu welcher man 0,5% Eosin hinzusetzt und vor dem Gebrauch etwa drei Wochen an belichtetem Orte stehen lässt. Diese Mischung färbt in wenigen Stunden; es wird dann in Wasser abgespült, mit Alkohol behandelt und schliesslich in Kanadabalsam eingeschlossen. Die α-Granula erscheinen roth, die Kerne blau.

189. β-Granulationen (amphophile, indulinophile) färben sich sowohl in sauren wie in basischen Anilinen. Sie kommen beim Menschen nicht vor, werden aber z. B. im Blute von Meerschweinchen, Kaninchen und Hühnern angetroffen. Darstellung: gleiche Theile gesättigter Lösungen von

Eosin, Naphthylamingelb und Indulin in Glycerin werden zusammengegossen und die getrockneten Präparate mit diesem Gemisch einige Stunden lang behandelt, mit Wasser ausgewaschen, an der Luft getrocknet und in Kanadabalsam eingeschlossen. Die β-Granulationen erscheinen schwarz, die α-Granula roth, die Kerne schwarz und das Hämoglobin der rothen Blutzellen gelb.

190. γ-Granulationen oder die der Mastzellen kommen in normalen Geweben und spärlich in normalem Blute vor, wohl aber konstant und in grösserer Menge im leukämischen Blute. Man kann sie in einer doppelten Weise zur Anschauung bringen: 1. Durch eine gesättigte Dahlialösung in Eisessig — $12\frac{1}{2}$, abs. Alkohol — 50, dest. Wasser 100 g (Ehrlich). Die Anwendung geschieht wie bei der Darstellung der vorhin genannten β-Granulationen; 2. durch die Alaunkarmin-Dahlia-Flüssigkeit von Westphal (siehe Ehrlich). Die letztere wird auf Trockenpräparate und auf Schnitte solcher Objekte angewandt, welche mindestens eine Woche lang in Alkohol fixirt worden sind. 1 g Alaun wird in 100 ccm dest. Wassers gelöst, 1 g Karmin darin suspendirt, das Ganze $\frac{1}{4}$ Stunde lang gekocht, nach dem Erkalten filtrirt und dazu $\frac{1}{2}$ ccm Karbolsäure hinzugesetzt (Partsch-Grenacher'sches Karmin). Zu dieser Karminlösung werden 100 ccm einer gesättigten Dahlialösung in abs. Alkohol, 50 ccm Glycerin und 10 ccm Eisessig hinzugefügt, das Ganze umgerührt und eine Zeit lang stehen gelassen. Es wird 24 Stunden lang gefärbt und ebenso lange mit abs. Alkohol ausgezogen und schliesslich in Kanadabalsam eingeschlossen. Die γ-Granula erscheinen intensiv blau, die Kerne sind röthlich gefärbt. Noch einfacher ist die Darstellung der γ-Granulationen, wenn man Trockenpräparate mit Methylenblau überfärbt, dann in abs. Alkohol längere Zeit auszieht, abermals trocknet und in Kanadabalsam einschliesst.

191. δ-Granulationen (basophile Granulationen) kommen in einkernigen Leukocyten des menschlichen Blutes vor. Die Färbung geschieht mehrere Minuten und länger mit einer wässerigen, konzentrirten Methylenblaulösung, worauf die Präparate nach Abspülen in Wasser und abermaligem Trocknen in Kanadabalsam eingeschlossen werden.

192. ε- oder neutrophile Granula, die normal in polynukleären Leukocyten des Menschen vorkommen (auch im Eiter), werden nach Ehrlich mit folgender Mischung behandelt. Zu 5 Vol. einer gesättigten wässerigen Säurefuchsin-Lösung wird ein Vol. einer gesättigten wässerigen Methylenblaulösung hinzugefügt. Es werden 5 Vol. Wasser zugegossen, das Ganze ein paar Tage stehen gelassen und filtrirt. Die Lösung färbt schon nach 5 Minuten; man spült in Wasser ab u. s. w. Die in Rede stehenden Granulationen erscheinen grün, die α-Granula roth und das Hämoglobin gelb.

193. Das Blutpigment lässt sich in Form von Krystallen darstellen. Bei einigen Knochenfischen bilden sich die Krystalle innerhalb des Blutkörperchens neben dem Kerne, unter Umständen schon kurze Zeit nach dem

Tode. An alten Spirituspräparaten findet man Hämoglobinkrystalle (Blutkrystalle) innerhalb der Gefässe; auf diese Weise hat Reichert dieselben im Blute des Meerschweinchens entdeckt. Wir finden sie massenhaft im Milzblute eines Störes, der nahezu vor 40 Jahren in Spiritus eingelegt worden ist. Die Hämoglobinkrystalle gehören zum rhombischen System.

194. Die einfachste Methode, die Blutkrystalle darzustellen, ist wohl die folgende: man defibrinirt das frische Blut durch Schlagen oder Schütteln mit Quecksilber und setzt demselben unter Schütteln tropfenweise Schwefeläther zu, bis es lackfarben geworden ist, was man makroskopisch am plötzlichen Umschlage der undurchsichtigen in eine durchsichtige, dunkelkirschrothe Farbe erkennt. Unter dem Mikroskop darf man keine intakten rothen Blutkörperchen mehr finden. Das so präparirte Blut wird auf 12—24 Stunden auf Eis gestellt. Nimmt man nun einen Tropfen Blut heraus und deponirt ihn auf einen Objektträger, so fängt nach $^1/_2$ Stunde der Bluttropfen an, an den Rändern einzutrocknen. Er wird alsdann mit einem Deckglase bedeckt und nach einigen Minuten bilden sich, namentlich im Anschluss an den getrockneten Rand des Tropfens eine Menge Krystalle, deren Entstehung unter dem Mikroskop selbst verfolgt werden kann. Grosse Hämoglobinkrystalle stellt man nach Gscheidtlein folgendermassen dar: defibrinirtes Blut wird in eine Glasröhre gebracht und dieselbe zugeschmolzen. Man unterwirft das so eingeschlossene Blut 2—3 Tage einer Temperatur von nahezu 40° C.; zerbricht man dann das Glas und lässt das Blut in eine flache Schale ausfliessen, so bilden sich sofort grosse Hämoglobinkrystalle.

195. Die Hämoglobinkrystalle bilden sich auch, wenn man einen Tropfen lackfarbenen Blutes in dicken, in Chloroform gelösten Kanadabalsam thut und mit einem Deckgläschen zudeckt.

196. In einfacher Weise lassen sich aus dem Blute die Häminkrystalle (Teichmann'sche Krystalle; Hämin ist salzsaures Hämatin) darstellen (rhombische Täfelchen). Man bringt einen Tropfen Blut auf einen Objektträger und vermischt denselben sorgfältig mit einem kleinen Tropfen (etwa) einer physiologischen Kochsalzlösung, dann erwärmt man das Ganze, bis die Flüssigkeit verdunstet und ein rothbrauner Rückstand zurückbleibt. Man bedeckt den Fleck mit einem Deckglase und lässt Eisessig zufliessen, bis der ganze Raum zwischen Deckglas und Objektträger gefüllt ist; nun erwärmt man das Präparat bis zum Kochen des Eisessigs. Ist letzterer verdunstet, so kann man direkt Kanadabalsam unter das Deckglas zufliessen lassen und so ein Dauerpräparat erhalten. Der Zusatz der Kochsalzlösung zum Blute ist nicht unbedingt nöthig, weil das Blutserum selbst Kochsalz in kleinen Mengen enthält. Die Häminkrystalle sind, wenn es darauf ankommt, Flüssigkeiten oder Flecke auf Blutgehalt zu untersuchen, von grosser Bedeutung, da ihre Anwesenheit mit Sicherheit auf das Vorhandensein von Blut schliessen lässt; sie spielen deshalb in forensischer Beziehung eine Rolle. Die Häminkrystalle

sind schwer oder ganz unlöslich in Wasser, Alkohol, Aether, Ammoniak, Eisessig, verdünnter Schwefel- und Salpetersäure. Sie lösen sich aber in Kalilauge.

197. Eine dritte Art von Krystallen, die man im Blute gelegentlich antrifft und zwar oft in den gelben Körpern des Ovariums und sehr oft pathologisch in den sog. apoplektischen Herden, sind die von Virchow entdeckten Hämatoidinkrystalle. Anhäufungen solcher Krystalle sehen orangefarben aus; mikroskopisch betrachtet sind es rhombische, fuchsrothe Täfelchen. Sie lassen sich leicht in Kanadabalsam aufbewahren, da sie weder in Alkohol noch in Chloroform etc. löslich sind. Künstlich lassen sie sich nicht darstellen. Das Hämatoidin ist eisenfrei.

198. Das bei der Blutgerinnung sich ausscheidende Fibrin kann man in ganz feiner Vertheilung auf dem Objektträger darstellen: man bringt auf den letztern einen Tropfen Blut und lässt ihn ein Paar Stunden in einer feuchten Kammer stehen; dann legt man ein Deckglas auf den Bluttropfen auf und wäscht mit Wasser aus, indem man von der einen Seite des Deckglases Wasser zusetzt und auf der anderen mit Fliesspapier absaugt. Sind die meisten Blutkörperchen auf diese Weise weggeschwemmt, so setzt man Jod-Jodkalium hinzu. Die dem Glas anhaftenden Fibrinfädchen und Netze färben sich braun. Um die Fibrinnetze an Schnitten zu sehen, benutzt man am besten solche Stücke, welche mit Alkohol fixirt worden sind; man färbt nach Weigert 10 Minuten lang in konzentrirter Gentianaviolettlösung in Anilinwasser. Die Schnitte werden flüchtig mit einer phys. Kochsalzlösung abgespült und dann 10 Minuten mit Jod-Jodkaliumlösung behandelt. Sie werden dann auf dem Objektträger ausgebreitet und mit Fliesspapier getrocknet, worauf sie mit 2 Theilen Anilinöl und 1 Theil Xylol so lange behandelt werden, bis sie vollkommen durchsichtig geworden sind. Letztere Flüssigkeit wird durch reines Xylol ersetzt, worauf es in Kanadabalsam eingeschlossen wird. Die Fibrinnetze erscheinen intensiv violett gefärbt. —

Fig. 100.

Fibrin. Aus einem Gefässe des Kehlkopfes eines Kindes, ungefähr 300 mal vergr.

199. Um zu sehen, wie das Blut in den Gefässen strömt, giebt es verschiedene Methoden und bestimmte bevorzugte Objekte. Zu den letzteren gehört vor allem der Frosch. Hier verfährt man folgendermassen: man

immobilisirt das Thier, indem man dasselbe mit Curare, dem südamerikanischen Pfeilgift, vergiftet. Etwa 1/2 g einer 1% wässerigen Lösung, in den Rückenlymphsack eingespritzt, macht den Frosch innerhalb einer Stunde unbeweglich. (Die Dosirung ist jedoch nicht genau anzugeben, da das käufliche Curare kein chemisch konstantes Präparat ist. Man ist also auf ein gewisses Ausprobiren angewiesen.) Curare wirkt bekanntlich ausschliesslich auf die motorischen Nervenendorgane der quergestreiften Skelettmuskulatur, afficirt aber weder Herz- noch die glatten Muskelzellen, woraus die Brauchbarkeit des Curares für unseren Zweck erhellt: man kann also an einem unbeweglich gewordenen Frosch den Kreislauf ungestört beobachten. Um einiges vom letzteren zu sehen, genügt es, einem Frosch die durchsichtige, zwischen den Zehen ausgespannte Schwimmhaut auszubreiten, etwas zu dehnen und im gedehnten Zustande mit Insektennadeln über einer in einer Korkplatte passend angebrachten Oeffnung zu befestigen. Ist die Korkplatte so gross, dass der ganze Frosch darauf Platz hat, so kann man die ganze Platte unter das Mikroskop bringen, derart, dass die Oeffnung der Korkplatte über die Oeffnung der Tischplatte des Mikroskopes zu liegen kommt. Die über der Oeffnung ausgebreitete Schwimmhaut kann man dann mit mittleren Vergrösserungen beobachten. Zu demselben Zwecke kann man auch die Zunge des Frosches benutzen. Da dieselbe am vorderen Unterkieferwinkel befestigt ist, so kann man sie bequem herausziehen, durch passendes Dehnen ausbreiten und über dem Loch der Korkplatte ausspannen.

Am schönsten lässt sich der Kreislauf am Mesenterium beobachten, wo man besonders gut das Auswandern der Leukocyten aus den Gefässen wahrnehmen kann.

In der Axillarlinie der rechten Seite des Frosches (am besten bei Männchen) macht man einen 1/2 cm langen Hautschnitt, wobei man besonders Acht giebt, keine Gefässe zu verletzen, welche bei weniger pigmentirten Fröschen durch die Haut durchschimmern. Man trenne in derselben Ausdehnung die unter der Haut liegenden Bauchmuskeln, führe durch die Oeffnung eine Pincette und fasse die sich bietende Darmschlinge an. Die letztere wird am Rande der Oeffnung der Korkplatte mit Nadeln fixirt und das Mesenterium über die Oeffnung vorsichtig gespannt. — Bei der Beobachtung ist es zweckmässig, die Oberseite der Präparate zu befeuchten (physiol. Kochsalzlösung), und die eingestellte Stelle etwa mit einem Bruchstücke eines Deckgläschens zu bedecken.

Unter ähnlichen Umständen lässt sich auch die Lunge beobachten. Der Hautschnitt muss in diesem Falle weiter vorn geführt werden.

200. Für die grobe Orientierung über den Bau der Lymphdrüsen fertige man Schnitte durch kleinere Drüsen, die etwa mit Alkohol oder Sublimat fixirt worden sind, an. Man färbt mit Hämatoxylin und Eosin. An solchen Präparaten kann man sich über die Verbreitung der Rinden-

und Marksubstanz orientiren: das Trabekularsystem und das Blut erscheinen in der Eosinfarbe.

201. Die flachen Epithelien auf den Trabekeln stellt man in der Weise dar, dass man in eine frische Lymphdrüse eine 0,1% Lösung von Silbernitrat durch Einstich einspritzt. Nach einer halben Stunde fixirt man das Organ mit Alkohol und fertigt in der gewöhnlichen Weise ziemlich dicke Schnitte an (nicht unter 20 μ). Einige Zeit, nachdem die Schnitte in Kanadabalsam im Lichte gelegen haben, erscheint stellenweise dort, wohin die Injektionsmasse eingedrungen ist, die bekannte Epithelzeichnung.

202. Für das Studium der Keimcentren der Lymphknoten empfiehlt sich besonders die Fixirung mit Flemming'scher Flüssigkeit und Färbung mit Safranin. Aber auch andere Flüssigkeiten, welche die Mitosen gut zur Anschauung bringen, können hier angewandt werden.

203. Für die Darstellung des retikulären Gewebes fertige man Schnitte durch eine frische Drüse vermittelst eines Gefriermikrotoms, übertrage den Schnitt in ein Probiergläschen, das etwa bis zu 1/4 seines Volumens mit Wasser gefüllt ist und schüttele das Ganze mehrere Male. Hierbei fallen die Leukocyten aus den Maschen des Retikulums heraus und lassen letzteres frei hervortreten.

204. Man kommt zu denselben Resultaten, wenn man einen in der eben angegebenen Weise angefertigten Schnitt auf den Objektträger ausbreitet, mit Wasser benetzt und mit einem feinen Malerpinsel vorsichtig betupft. Die Leukocyten bleiben am Pinsel hängen.

Die letzterwähnten beiden Methoden (His **61**) können auch an gehärteten Schnitten, die vorher etwa einen Tag im Wasser gelegen haben, angewandt werden. Die Entfernung der Leukocyten ist aber hierbei niemals eine so vollständige wie an frischen Schnitten.

205. An dicken Schnitten wird das Retikulum durch die Leukocyten verdeckt. Fertigt man aber äusserst dünne Schnitte (nicht über 3 μ) von Objekten, welche namentlich mit Flemming'scher Flüssigkeit behandelt worden sind, so kommt das adenoide Gewebe ohne Weiteres deutlich zum Vorschein.

206. Durch das Verdauen der Schnitte mit Trypsin wird das retikuläre Gewebe ebenfalls isolirt dargestellt. Werden solche verdaute Schnitte mit Wasser ausgeschüttelt, auf einem Objektträger ausgebreitet und angetrocknet, dann mit einer Lösung von Pikrinsäure (1 g in 15 Alkohol und 30 Wasser) befeuchtet, worauf man den Schnitt abermals eintrocknen lässt, ihn dann mit einigen Tropfen Fuchsin S befeuchtet (Fuchsin S 1 g, Alkohol 33, Wasser 66) und eine halbe Stunde stehen lässt, die Fuchsinlösung abtröpfelt, kurze Zeit mit der schon erwähnten Pikrinlösung wäscht, mit abs. Alkohol, Xylol weiter behandelt und in Kanadabalsam einschliesst, so bekommt man sowohl aus den Lymphdrüsen wie auch aus der Milz das retikuläre Gewebe klar und in einer schönen rothen Farbe dargestellt (F. Mall).

207. Die Behandlung der Milz schliesst sich auf das Engste an die der Lymphdrüsen an.

208. Bei allen diesen Organen (Lymphdrüse, Milz und Knochenmark) kann man durch Abschaben einer frischen Schnittfläche etwas Saft gewinnen, welchen man in derselben Weise weiter untersuchen kann, wie Blut und Lymphe (siehe diese).

Schnitte durch in Flemming'scher Flüssigkeit oder Alkohol fixirte Stücke von Lymphdrüsen und Milz können auch mit den eben angegebenen Granula-Methoden von Ehrlich untersucht werden (siehe oben).

209. In der Milz kann man mit der Silbermethode eigenthümliche Netze, Gitterfasern, zur Darstellung bringen (Oppel 91).

210. Die Untersuchung des Knochenmarkes reiht sich ihren Methoden nach hier an. Das Knochenmark der Diaphyse wird so herausgenommen, dass man Knochen der Länge nach mit einem Meissel sprengt. Bei einiger Uebung gelingt es leicht, ganze unversehrte Stücke des Markcylinders herauszubekommen, welche man dann in üblicher Weise fixirt und in Schnitte zerlegt. — Bei der Epiphyse untersucht man entweder den durch einen Schraubstock herausgepressten Saft, oder entkalkt einen kleineren Komplex von Spongiosabälkchen. Im ersteren Falle untersucht man nach Methoden, die beim Blute angewandt worden sind; im zweiten bedient man sich der Schnittmethode (cf. auch die sogen. Versteinerungsmethode T. 153).

Im Uebrigen kann man hier mutatis mutandis dieselben Methoden, die wir bei den Lymphdrüsen und Milz kennen gelernt haben, anwenden.

211. Im Knochenmark hat Enderlen mit der Chromsilbermethode ebenfalls Gitterfasern dargestellt.

II. Verdauungsorgane.

Der Darmkanal mit seinen Derivaten entsteht aus dem unteren Keimblatte, dem Entoderm. Aber das letztere erstreckt sich nicht bis zu den nach aussen führenden Oeffnungen, sondern das Ektoderm bildet an diesen Stellen Einstülpungen, welche dem zu dieser Zeit noch blind geschlossenen Darme entgegenwachsen und sich schliesslich mit der Darmhöhle in Kommunikation setzen. Dies geschieht sowohl bei der Bildung der Mundhöhle, die erst sekundär in Mund- und Nasenhöhle getrennt wird, wie auch am After. Die Grenze zwischen dem ektodermalen und dem entodermalen Abschnitt des Verdauungsrohres ist vorne etwa durch die innere Choanenapertur, dann durch den Arcus palato-pharyngeus gegeben. Alles, was vor diesen Grenzen liegt, ist ektodermalen Ursprungs, also die ganze Mund- und Nasenhöhle mit ihren Abkömmlingen. Die diese Höhlen auskleidende Haut ist aber schon echte Schleimhaut: sie schliesst sich ihrem Bau nach der Schleimhaut des Darmes eng an.

A. Die Mundhöhle.

Das Epithel der Mundschleimhaut ist ein mehrschichtiges Pflasterepithel, welches sich von dem der Epidermis dadurch unterscheidet, dass das Str. granulosum hier nicht als selbstständige Schicht auftritt, das Str. lucidum fehlt und die Verhornung der dem Str. corneum der Haut entsprechenden Schicht keine vollkommene zu sein pflegt (vergl. Haut). Auch die Zellen der oberflächlichsten Lagen enthalten hier Kerne, die allerdings zum Theil atrophirt sind, aber immer noch Chromatin erkennen lassen und in Folge dessen stets nachweisbar sind. Auf das Epithel folgt ein als Stratum proprium bezeichnetes, noch zur Schleimhaut gehöriges mesodermales Gewebe, in welchem auch die zahlreichen Drüsen eingelagert sind. Die Stratum proprium besteht aus fibrillärem Bindegewebe mit wenigen elastischen Fasern und aus adenoidem Gewebe mit zahlreich eingelagerten lymphoiden Zellen; sie ist also im Wesentlichen ein diffus vertheiltes lymphoides Gewebe mit eventuell in dasselbe eingelagerten Drüsen.

Unter der Schleimhaut befindet sich eine hauptsächlich aus faserigem Bindegewebe und elastischen Fasern bestehende Schicht, die Submucosa. Der Uebergang des Gewebes des Stratum proprium in das der Submucosa ist in der Mundschleimhaut ein ganz allmählicher. Analog dem Str. papillare des Coriums (s. Haut) enthält auch die oberflächliche Lage des Stratum proprium äusserst feine elastische und Bindegewebselemente, welche sich am Aufbau der Papillen betheiligen.

Die Papillen selbst sind entweder einfache oder zusammengesetzte (verzweigte) Erhebungen des Stratum proprium und je nach der Region von verschiedener Höhe; ebenso variirt, je nach dem Orte, die Dichtigkeit ihrer Anordnung. Alle diese Papillen sind gefässtragend und beziehen ihre Gefässe aus einem in dem Stratum proprium oberflächlich gelegenen arteriellen Netze, welches letztere durch vielfache Anastomosen mit einem gröberen in der Submucosa gelegenen Netze in Verbindung steht. Die gleiche Lage nehmen auch die Lymphgefässnetze ein.

Das Stratum proprium ist nervenreich. Die Nerven haben zum Theil Beziehungen zu den in den Papillen gelegenen Krause'schen Endkolben (vergl. Haut), oder man sieht sie an einzelnen Stellen bis in das Epithel ziehen, wo sie mit ihren Telodendrien, die Epithelzellen umspinnend, frei endigen.

Am rothen Lippensaume sind die Papillen auffallend hoch, das die Kuppen derselben überziehende Epithel von geringem Durchmesser (Näheres in der Fig. 101). Hier kommen ausser den Talgdrüsen, die in den Mundwinkeln gelegen sind und frei an der Oberfläche münden, keine anderen Drüsenelemente vor. In der Schleimhaut der Lippen und Wangen

sind die Papillen niedrig und breit; es münden hier zahlreiche zusammengesetzte alveoläre Drüsen aus, die Gl. labiales und buccales, deren Bau sich dem Bau der grossen Speicheldrüsen anschliesst (siehe diese).

Das Zahnfleisch hat sehr hohe und schmale Papillen, welche hier nur von wenigen Epithellagen überzogen sind (daher Blutung bei geringsten Verletzungen). Der den Zahn überziehende Theil desselben ist papillenlos. Drüsen enthält das Zahnfleisch nicht.

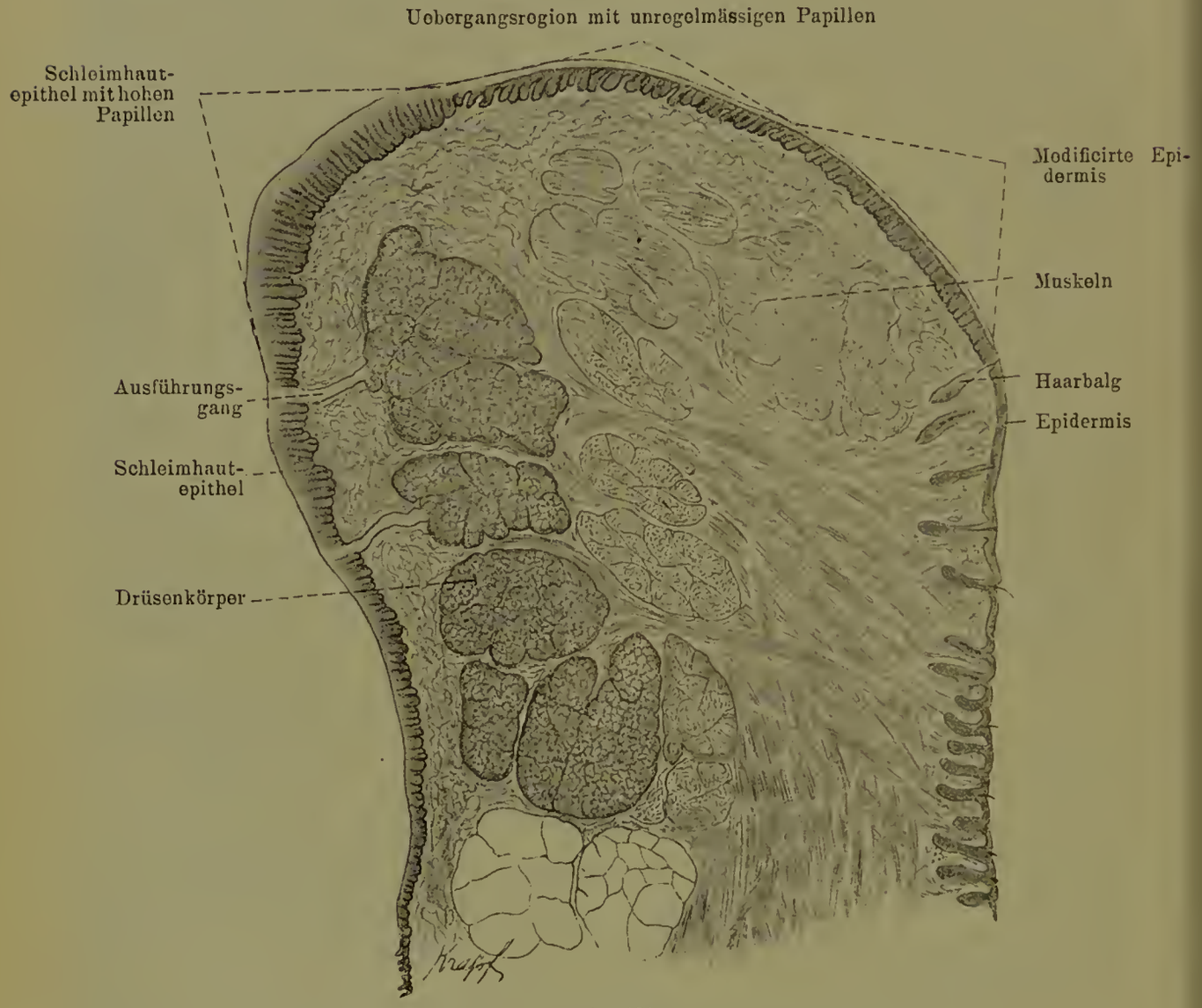


Fig. 101.

Schnitt durch die Unterlippe des Menschen. 18 mal vergr.

Die Papillen des harten Gaumens stehen schräg mit ihren Spitzen nach vorne gerichtet. Die Submucosa ist mit dem Periost innig verbunden und enthält, namentlich in ihrer hinteren Partie, zahlreiche Drüsen. Die Papillen des weichen Gaumens sind sehr niedrig und können auch fehlen. Etwas höher sind sie auf der vorderen Fläche der Uvula. Auf der hinteren Fläche der letzteren kommen Flimmerepithelien, welche inselartig zwischen geschichteten Pflasterepithelien zerstreut sind, vor. Im weichen Gaumen und in der Uvula sind ebenfalls alveoläre Schleimdrüsen anzutreffen.

1. Zähne.

a) Bau des fertigen Zahnes.

Ein fertiger Zahn ist aus drei Substanzen aufgebaut: 1. aus dem Schmelz, 2. aus dem Dentin und 3. aus dem Zement. Letzteres überzieht den in der Alveole des Kiefers steckenden Theil des Zahnes, die Zahnwurzel, ersteres den frei in die Mundhöhle vorragenden Theil desselben — die Zahnkrone. Da, wo Zement und Schmelz aneinanderstossen, befindet sich der Zahnhals. Die Hauptmasse des Zahnes besteht hingegen aus Dentin, das sowohl in der Krone, als auch in der Wurzel vorhanden ist. Sämmtliche eben genannten Substanzen des Zahnes sind durch Gehalt an Kalksalzen hart. Jeder Zahn schliesst in sich eine von Dentin umgebene Höhle, die Pulpahöhle, ein, welche mit einer weichen, faser-, gefäss- und nervenreichen Pulpa ausgefüllt ist. Derjenige Theil der Pulpahöhle, der sich in der Achse der Zahnwurzel findet, heisst Wurzelkanal; durch eine Oeffnung des letzteren verbindet sich die Pulpa mit dem periostalen Bindegewebe der Alveole.

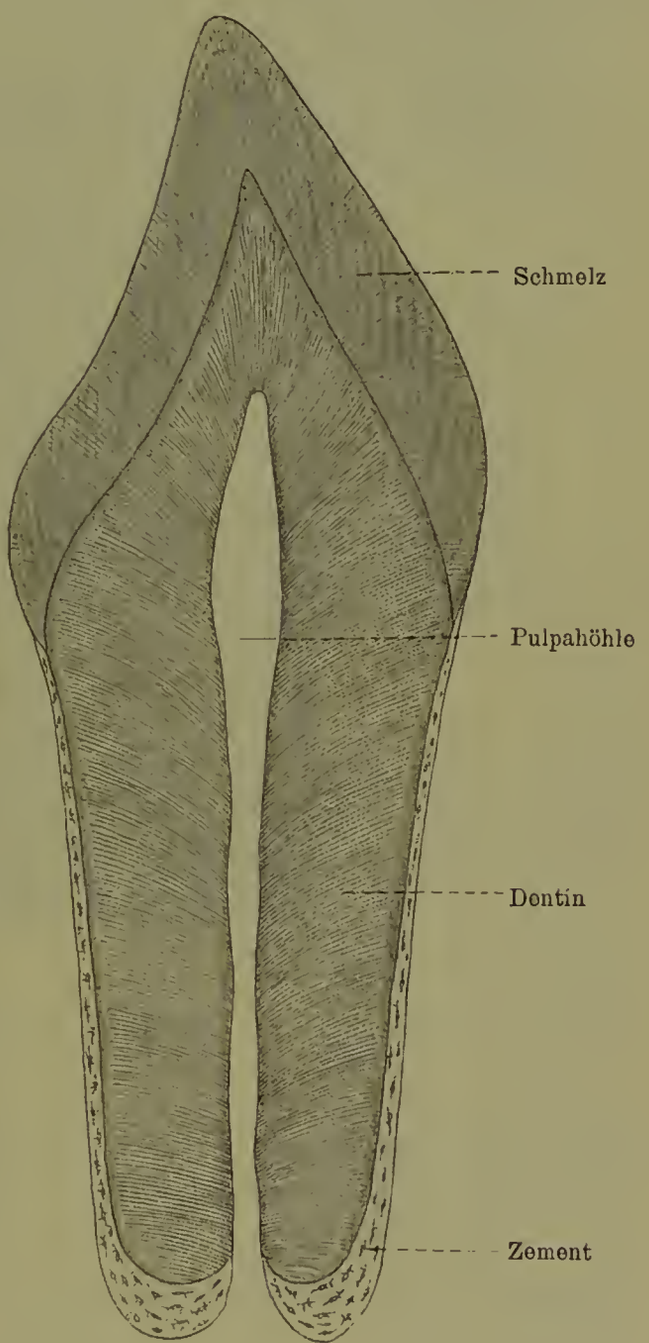


Fig. 102.

Schema eines Längsschliffes durch einen einwurzeligen Zahn des Menschen. Im Schmelz sieht man die Schreger'schen Linien.

Der Schmelz ist eine ausserordentlich harte Substanz, die härteste des Körpers und lässt sich in dieser Beziehung mit dem Quarze vergleichen. An unversehrten Zähnen ist der Schmelz von einem sehr resistenten, äusserst dünnen, strukturlosen Schmelzoberhäutchen überzogen.

Im Schmelz ist sehr wenig organische Substanz enthalten (3—5 %). Er löst sich in Folge dessen fast ohne Rückstand in Säuren auf. Die den

Schmelz zusammensetzenden Elemente sind prismatische Säulen, welche seine ganze Dicke, also vom Oberhäutchen bis zum Dentin durchsetzen. Diese Schmelzprismen sind an der Oberfläche bedeutend dicker als am Zahnbein, ihr Querschnitt ist polygonal. Sie werden miteinander durch Kittsubstanz verbunden, welche etwas resistenter als die Substanz der Prismen selbst ist. Beim erwachsenen Menschen sind sie vollständig homogen, lassen aber bei Föten und sogar noch bei Neugeborenen eine (fibrilläre) Längsstreifung er-

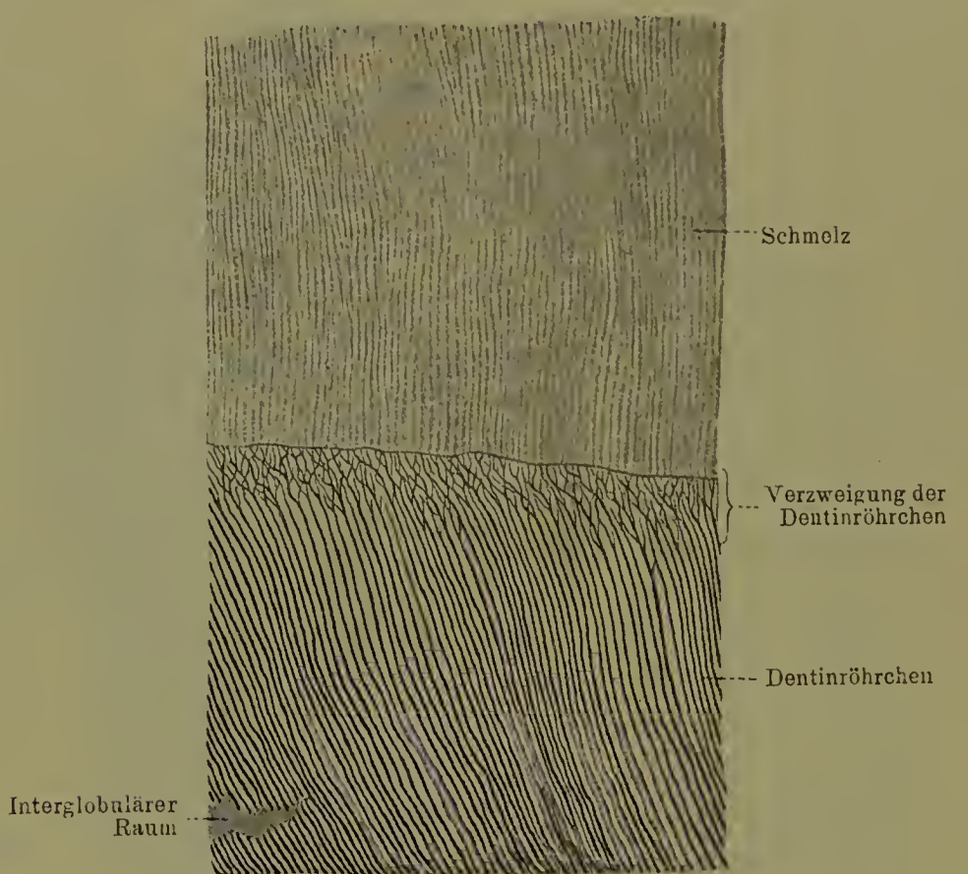


Fig. 103.

Stück eines Zahnschliffes vom Menschen, Schmelz und Dentin zeigend. 170 mal vergr. Technik Nr. 213.

kennen. Während ihres Verlaufes durch die Dicke des Schmelzes ändern sie durch Biegungen in regelmässiger Weise ihren Verlauf und durchkreuzen sich gruppenweise nach bestimmten Regeln. Dieses giebt die Veranlassung zu dem schon mit Lupenvergrösserung an einem Zahnschliff wahrnehmbaren gestreiften Aussehen des Schmelzes (Schreger'sche Streifen).

Das Dentin oder Zahnbein ist nach dem Schmelz das härteste Gewebe des Zahnes. Nach dem Entkalken bleibt hier eine Substanz übrig, die leimgebend ist. Das Dentin wird von einem System von im Allgemeinen radiär verlaufenden Kanälen, den sog. Dentinröhrchen durchzogen, welche ihren Anfang in der Pulpahöhle nehmen und sich während ihres Verlaufes leicht S-förmig krümmen. Im äusseren Drittel verzweigen sie sich mehrfach und werden allmählich dünner. Sie gelangen in der Regel bis zum Schmelz,

während einzelne von ihnen ausnahmsweise die Grenze des Schmelzes sogar überschreiten können. Bis zum Cement gelangen sie niemals, sondern lassen hier eine Dentinzone frei, in welcher die gleich zu erwähnende Grundsubstanz des Dentins allein vorhanden ist. Die Zahnröhrchen besitzen eine isolirbare Scheide, die Zahnscheide (Neumann) und enthalten in ihrem ganzen Verlaufe einen fadenförmigen Fortsatz, die Zahnfaser, welcher als protoplasmatischer Ausläufer gewisser Pulpazellen (Odontoblasten) anzusehen ist. Die Grundsubstanz des Dentins besteht nach den Entdeckungen v. Ebner's aus Gruppen von Bindegewebsfibrillen, welche in der Zahnwurzel im Allgemeinen parallel der Längsachse des Zahnes verlaufen und in der Zahnkrone senkrecht zu den Dentinröhrchen stehen. Die erwähnten S-förmigen Krümmungen der letzteren verursachen auch hier die mit Lupenvergrösserung sichtbaren Schreger'schen Linien des Dentins. Im Dentin trifft man oft eigenthümliche, unregelmässig geformte verzweigte Räume — Interglobular-Räume, welche unverkalkt gebliebenen Stellen der Grundsubstanz entsprechen.

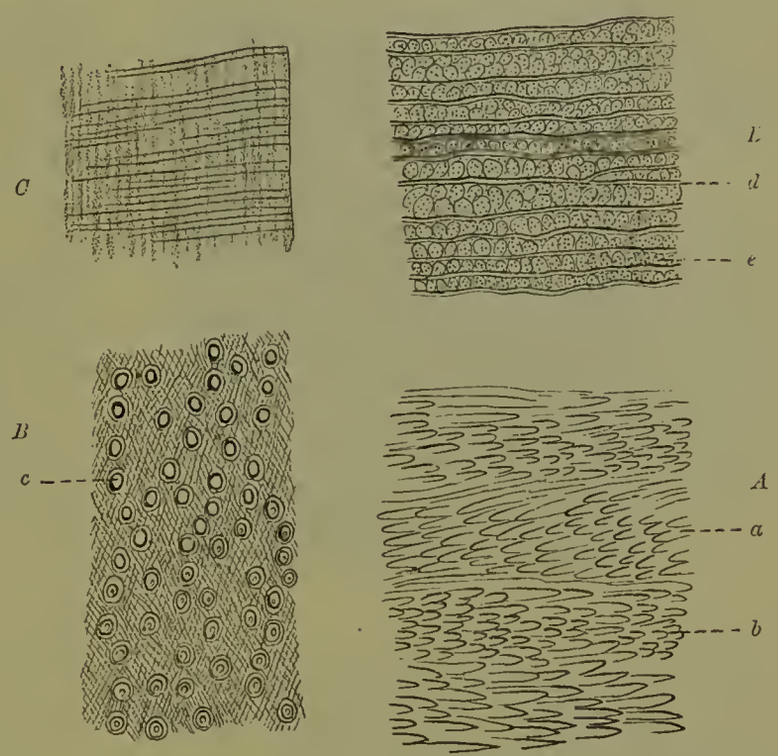


Fig. 104.

A Stück eines Längsschliffes durch einen bleibenden Backenzahn des Menschen aus der Mitte der Schmelzdicke, mit verdünnter Salzsäure geätzt. *B* tangentialer, *C* radiärer und *D* ein querer Schnitt durch das Dentin eines menschlichen Zahnes, die fibrilläre Struktur der Grundsubstanz zeigend. Aus von Ebner 91.

a und *b* zwei Schichten, in welchen die Richtung der Schmelzprismen wechselt. Bei *c* sieht man die Zahnfaser und die Scheide; *e* Fibrillengruppen; *d* Zahnkanälchen.

Das Zement liegt dem Dentin eng an und ist ein Knochengewebe, das aus parallelen, in der Regel keine Havers'schen Kanäle enthaltenden Lamellen besteht. Es kommen aber auch Zementlamellen vor, welche eine Strecke weit auch der Knochenkörperchen entbehren. Als besonderes Charakteristikum des Zementes ist das Vorhandensein einer grossen Menge von Sharpey-schen Fasern (s. S. 83 u. T. 154), die sich namentlich in jenen Theilen anhäufen, welche keine Knochenkörperchen enthalten. Diese Fasern sind oft in unverkalktem Zustande anzutreffen.

Die Grundsubstanz der Pulpa besteht aus feinsten Bindegewebsfibrillen und Zellen. Das Charakteristische für dieses Gewebe ist 1., dass die Fibrillen

niemals zu Bündeln verbunden sind und 2. die gänzliche Abwesenheit der elastischen Fasern. Die Blutgefässe sind zahlreich; die Arterien pflegen mit den Nerven zusammen zu verlaufen und liegen oft in Furchen der Nervenstämmchen. An der Oberfläche der Pulpa ist eine kontinuirliche Schicht von Zellen (Odontoblasten) gelegen: es sind hohe Cylinderzellen mit einem pulpawärts liegenden Kerne und mit 2—3 dentinwärts verlaufenden Fortsätzen. Diese Fortsätze sind eben diejenigen Fasern, welche in den Dentinröhrchen verlaufen und als Dentinfasern bereits erwähnt wurden. Pulpawärts senden die Odontoblasten ebenfalls, in der Regel aber nur einen Fortsatz. Solche Fortsätze kann man mitunter sich verflechten und auf diese Weise Netze bilden sehen.

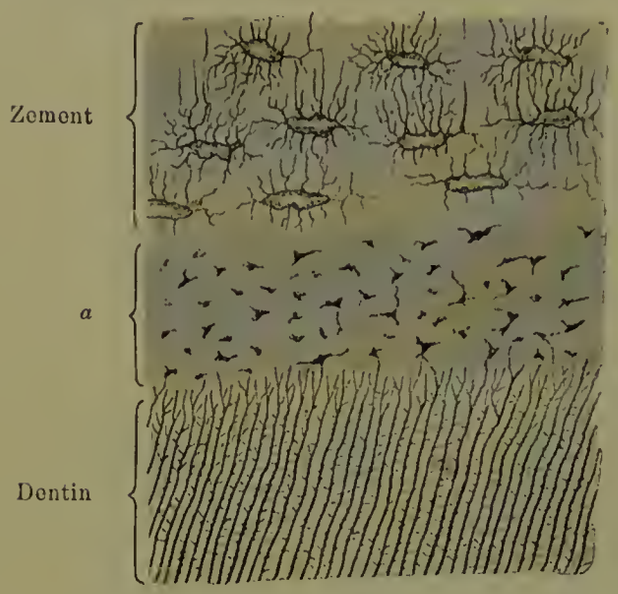


Fig. 105.

Stück eines Zahnschliffes vom Menschen, Zement und Dentin zeigend. 212mal vergr. Technik Nr. 213 (s. auch pag. 92).

Bei *a* kleine, interglobuläre Räume (Thomes'sche Körnerschicht.)

Die Verbindung zwischen Zahn und dem Periost der Alveole geschieht durch die Wurzelhaut des Zahnes, das Zahnperiost. Letzteres besteht aus Bindegewebsbündeln, welche sich direkt in die Sharpey'schen Fasern des Zementes fortsetzen. Gegen den Zahnhals zu, geht die Wurzelhaut kontinuirlich in die Submucosa des Zahnfleisches über. Manchmal findet man in der ersteren eigenthümliche Zellenanhäufungen, welche als Reste des Schmelzorganes (s. unten) zu deuten sind.

b) Entwickelung der Zähne.

Die erste Anlage der Zähne erfolgt bereits im zweiten Fötalmonat und ist gekennzeichnet durch die Entwickelung einer längs des inneren Kieferrandes ziehenden Furche, der Zahnfurche. Vom Boden der letzteren geht eine epitheliale Leiste aus, welche die Anlage des Schmelzorganes liefert und als Zahnleiste (Schmelzleiste) bezeichnet wird. An denjenigen Stellen, an welchen die Milchzähne auftreten werden, und entsprechend ihrer Zahl bildet die Zahnleiste solide Einsenkungen, Wucherungen, die man Schmelzorgane bezeichnet. Entsprechend den verschiedenen Stadien der Zahnentwickelung ist das Schmelzorgan zuerst kolbenförmig, dann verbreitet sich seine Basis, flacht sich ab und wird schliesslich durch eine gegen das Organ wachsende Bindegewebspapille eingestülpt, der ganze Keim wird hierdurch flaschenförmig mit ausgehöhltem Boden. Während dieser Zeit wächst das Schmelzorgan immer

Fig. 106.

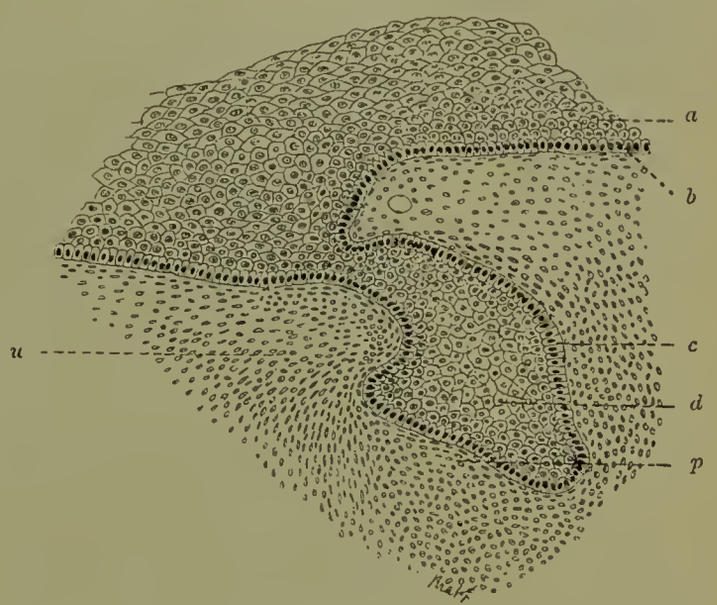


Fig. 107.

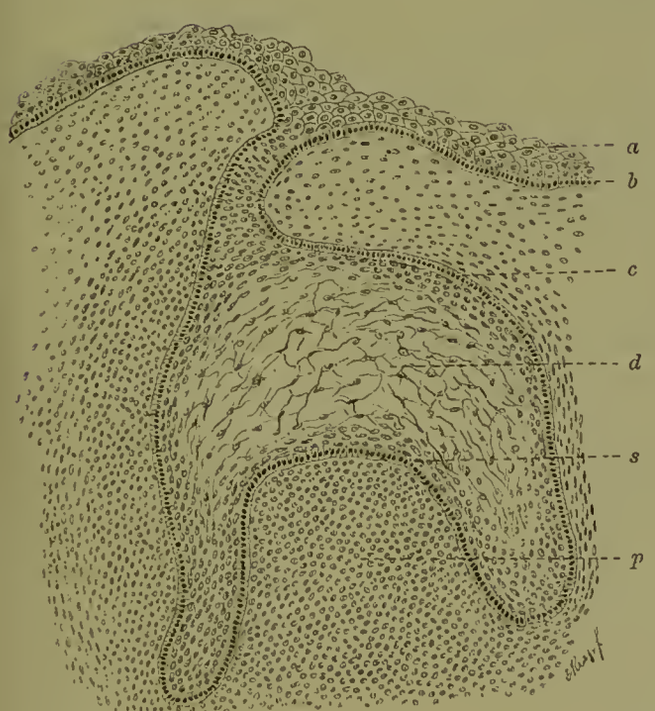


Fig. 108.

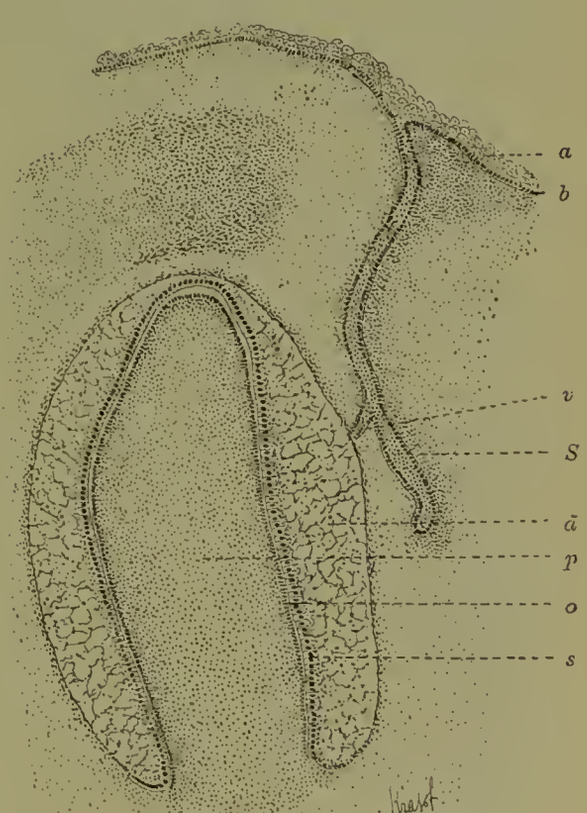


Fig. 109.

Vier Stadien aus der Entwickelung des Zahnes vom Schafembryo (aus dem Unterkiefer)-Schnitte. Fig. 106 Anlage des Schmelzorganes mit dem Mundepithel durch die Zahnleiste verbunden. Fig. 107 erste Anlage der Zahnpapille. Fig. 108 weiter vorgeschrittenes Stadium mit grösserer Papille und sich differenzirender Schmelzpulpa. In Fig. 109 sprosst aus der Zahnleiste die Anlage der Zahnleiste (Schmelzleiste) des bleibenden Zahnes. Auf der Papille differenziren sich die Odontoblasten. Fig. 106, 107 und 108 110 mal vergr. Fig. 109 40 mal vergr.

a Epithel der Mundhöhle; *b* die basale Schicht derselben; *c* die oberflächlichen Zellen des Schmelzorganes; *d* Schmelzpulpa; *p* Zahnpapille; *s* Schmelzbildner (Adamantoblasten); *o* Odontoblasten; *S* Zahnleiste des bleibenden Zahnes; *v* Theil der Zahnleiste des Milchzahnes; *u* Bindegewebe der Umgebung.

mehr in die Tiefe, bleibt jedoch durch einen epithelialen Strang, die Zahnleiste, mit dem Epithel des Kiefers verbunden. Die Zahnleiste liegt jetzt auf der medialen Seite des Schmelzorganes. In diesem Stadium besteht letzteres aus einer äusseren Lage von cylindrischem Epithel, welches die direkte Fortsetzung der basalen Zellen des Epithels der Mundschleimhaut ist, während im Innern des Organes das Epithel (ein Derivat des Stratum Malpighi des Mundepithels) eine Umwandlung erleidet, indem zwischen seinen Zellen, also in den interspinalen Räumen (siehe Haut), sich Plasma ansammelt, wodurch die Zellen auseinanderweichen, ihre Stacheln sich zu längeren Fortsätzen entwickeln, so dass jede Zelle schliesslich sternförmig wird. Auf diese Weise entsteht nach und nach die Schmelzpulpa.

Das nächste Stadium wird dadurch charakterisirt, dass die Bindegewebspapille immer mehr in die Höhe wächst und das Schmelzorgan sie nun kappenförmig von allen Seiten umhüllt. Die cylindrischen, der Papille anliegenden Zellen des Schmelzkeimes (Adamantoblasten) werden hoch, durchlaufen weitere Veränderungen und werden schliesslich zu den Schmelzprismen des Zahnes. Die dem Schmelzorgan zugewandte Peripherie der Zahnpapille ist ebenfalls von einer Reihe hoher cylindrischer Zellen eingenommen (Odontoblasten), welche letztere also bindegewebigen Ursprungs sind und später das Zahnbein hervorgehen lassen.

Während dieser ganzen Zeit sondert sich vom umgebenden Bindegewebe eine zellen- und faserreiche Schicht ab, welche die Anlage des Zahnes umhüllt und das sogenannte Zahnsäckchen bildet.

Was zunächst die Ausbildung des Schmelzes betrifft, so muss angegeben werden, dass die basale, der Papille zugewandte Fläche der Adamantoblasten eine Cuticula bildet, die sofort zu einer einheitlichen Bildung wird. Dann sondert die Zelle, wie angenommen wird, durch die Cuticula hindurch, eine faserig erscheinende Masse ab (Thomes'sche Fortsätze), die später verkalkt und homogen wird. (Vielleicht entsteht die fragliche Substanz als eine Verdickung und Differenzirung der Cuticula selbst.) Die Verkalkung beginnt in der Mitte je eines einem Zellterritorium entsprechenden Abschnittes der gebildeten Masse, erfolgt aber zwischen diesen Territorien, also innerhalb der Zellgrenzen, erst später (Kittsubstanz). Dieser Prozess schliesst damit ab, dass die Adamantoblasten sammt ihrem Kerne und sammt dem ganzen übrigen Theile des Schmelzorganes zu Grunde gehen. Hierdurch kommt die Cuticula oberflächlich zu liegen und wird schliesslich zum Oberhäutchen des Zahnes.

Durch einen ähnlichen Prozess wird von Seite der Odontoblasten das Dentin gebildet. Hier bilden die epithelial angeordneten Zellen nach aussen eine homogen aussehende Masse, die sich bald zu einer kontinuirlichen Schicht gestaltet, indem die Produkte benachbarter Zellen zusammenfliessen. Diese Bildung wird als Membrana praeformativa bezeichnet. Die weitere Entwickelung des Dentins ist aber von der des Schmelzes verschieden. Am Dentin entsteht die Grundsubstanz auf Kosten des äusseren

Theiles des Zelleibes, und nur der axiale Theil des letzteren bleibt als Zahnfaser unverändert erhalten. Der basale, kernhaltige Theil der Zelle besteht als solcher fort und persistirt weiterhin als Odontoblast der fertigen Pulpa. Durch Verschmelzung der einzelnen, den Zellen entsprechenden Abtheilungen der gebildeten Grundsubstanz, wird die letztere einheitlich. Allmählich entwickeln sich in ihr Bindegewebsfibrillen, und es treten Verkalkungen auf.

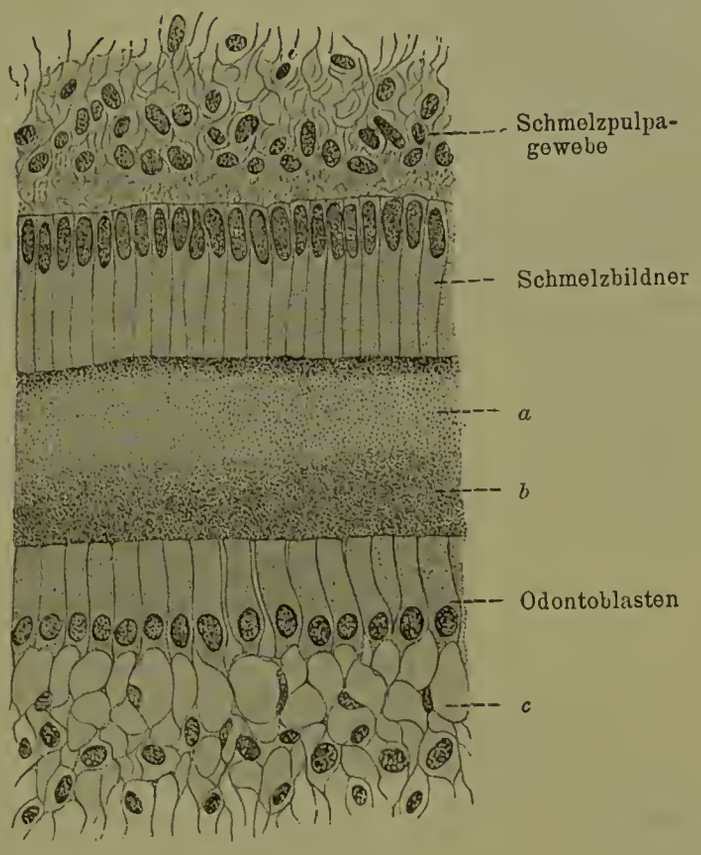


Fig. 110.

Stück eines Querschnittes durch eine Zahnanlage (Stadium später als in Fig. 109). 720 mal vergr. Technik Nr. 152. Dentin ausgebildet, ist aber infolge dor Entkalkung homogen geworden, mit Bleu de Lyon färbt er sich zonenweise (*a* und *b*). Bei *c* sind die intimen Beziehungon dor Odontoblasten zu dem Gewebo der Zahnpulpa zu sehen.

Die Membrana praeformativa bleibt faserlos, verkalkt erst viel später, liegt unmittelbar unter dem Schmelz oder dem Zement und enthält im normalen Zahne konstant kleine interglobuläre Räume. Beim fertigen Zahne wird diese Membran im Ganzen als die Thomes'sche Körnerschicht bezeichnet.

Das Zement ist nichts anderes als ein periostal entstandener Knochen, der aus dem Gewebe des Zahnsäckchens entsteht und sich an das Dentin anlegt. Da das Schmelzorgan fast die ganze Zahnpapille überzieht, so muss an der späteren Zahnwurzel ein Theil desselben sich zurückbilden, damit das Zement sich an das Dentin anlegen kann. Reste dieses sich rückbildenden Theiles des Schmelzorganes sind von uns bereits als epitheliale Zellennester in der Zahnwurzel erwähnt worden.

Das Innere der Zahnpapille verwandelt sich in das Gewebe der Zahnpulpa.

Schon im dritten Monat entstehen neben den weit voraus entwickelten Milchzahnanlagen als seitliche mediale Wucherungen der Zahnleiste die Schmelzorgane der bleibenden Zähne. Sie entwickeln sich auf dieselbe Weise wie die Milchzähne weiter. Schliesslich bricht der Milchzahn durch das Epithel des Zahnfleisches durch, und seine Krone kommt äusserlich zum Vorschein. Ist der bleibende Zahn soweit entwickelt, dass er zum Durchbruche bereit ist, so treten an der Wurzel des Milchzahnes Resorptionsvor-

gänge ein, welche wie beim Knochen durch gewisse Zellen eingeleitet werden, welche man hier als Odontoklasten bezeichnet. Die Krone des Milchzahnes wird durch das Vorrücken des bleibenden Zahnes herausgestossen.

Die Schmelzorgane der molaren Zähne entwickeln sich ebenfalls von einer Zahnleiste aus, welche einfach als eine nach hinten gehende Verlängerung der embryonalen Leiste betrachtet werden muss.

Wenn unsere bisherige Beschreibung für einen einwurzeligen Zahn Gültigkeit hat, so muss erwähnt werden, dass bei mehrwurzeligen Zähnen die Entwickelung sich insofern komplizirter gestaltet, als hier mehrere Zahnanlagen, welche später im Bereiche der Krone miteinander verschmelzen, gebildet werden. Die Zahl der Zahnanlagen entspricht jedenfalls der Zahl der Wurzeln. Hinsichtlich der Zähne und der Zahnentwickelung vergleiche namentlich v. Ebner (**91**), dessen Aufsätzen wir in unserer Schilderung vielfach gefolgt sind.

2. Die Zunge.

a) Die Schleimhaut und ihre Papillen.

Die Schleimhaut der Zunge ist im Ganzen von der übrigen Schleimhaut der Mundhöhle nicht verschieden. Doch muss hervorgehoben werden, dass die Submucosa in der Zunge wenig entwickelt und in Folge dessen die Schleimhaut am Zungenrücken und an der Zungenwurzel nicht verschiebbar ist. Fernere Eigenthümlichkeiten der Zungenschleimhaut sind: 1. das Fehlen der Drüsen am Zungenrücken, 2. das Vorhandensein epithelialer Papillen am gleichen Orte und 3. das Vorhandensein von Zungenbälgen an der Zungenwurzel.

Die Oberfläche der Zunge ist am Zungenrücken rauh, eine Beschaffenheit, welche durch die epithelialen Papillen bedingt wird. Die letzteren sind hier echte Bildungen des Epithels und dürfen mit Papillen, welche vom Bindegewebe aus entstehen, nicht verwechselt werden.

Die am zahlreichsten vertretenen Papillen der Zunge sind die fadenförmigen Papillen — papillae filiformes. Sie sind am ganzen Zungenrücken verbreitet und bestehen aus konischen Erhebungen des Epithels. In der Papille sind die Bindegewebspapillen schmal und hoch. Die basalen Schichten des Epithels unterscheiden sich von den gleichen Lagen der übrigen Schleimhaut nicht, hingegen sind die übrigen Schichten dadurch ausgezeichnet, dass die Zellen nach der Längsachse der Papille gerichtet sind und sich dachziegelförmig überdecken. Das obere Ende der Papille läuft oft in mehrere Spitzen aus.

Weniger zahlreich sind die zwischen den Filiformes überall zerstreuten pilzförmigen Papillen — papillae fungiformes. Sie sind annähernd halbkugelförmig und sitzen mit einem etwas engeren Stiel der Zungenoberfläche auf; zuweilen ist das ganze Gebilde in die Schleimhaut etwas ein-

gesenkt. Das Str. proprium erhebt sich mit der epithelialen Papille und bildet hier gewöhnliche Bindegewebspapillen. An der freien Fläche der P. fungiformes kommen Gesehmaeksknospen vor; sie liegen im Epithel, die Dicke desselben durchsetzend. Wir werden dieselben später, im Zusammenhange mit ähnlichen Organen an anderen Papillen, kennen lernen. —

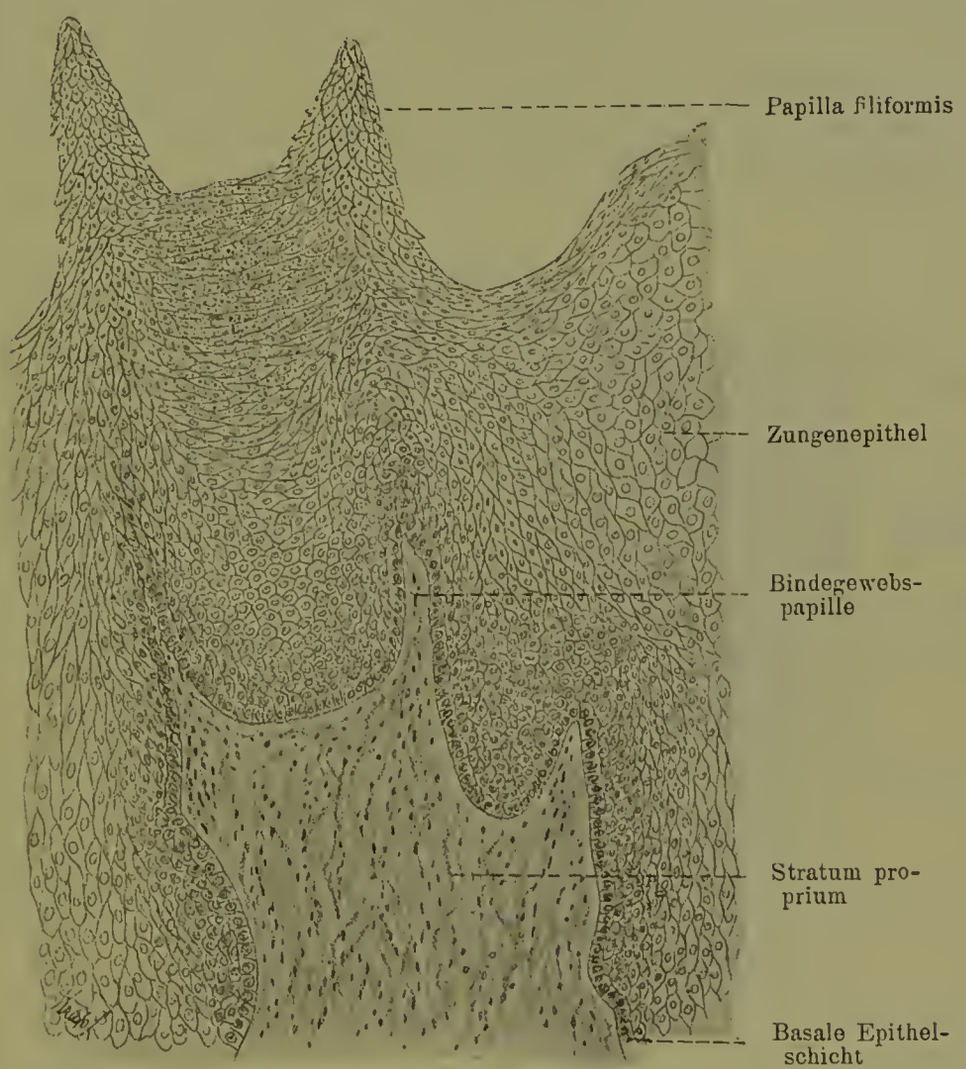


Fig. 111.

Aus einem Durchsehnitt dureh die Zunge des Menschen, kurze, fadenförmige Papillen zeigend. 140 mal vergr.

Eine ganz bestimmte Lage auf dem Zungenrüeken nehmen die Papillae eireumvallatae ein (umwallte Papillen). Sie liegen in zwei Linien, welehe einen nach vorn offenen Winkel bilden und sich unmittelbar vor dem Foramen eoecum vereinen. Die Zahl dieser Papillen ist eine geringe, ungefähr 8—15. In ihrer Gestalt sind sie den P. fungiformes ähnlieh, nur sind sie viel grösser und noeh tiefer in die Zungensehleimhaut eingesenkt, derart, dass letztere um sie herum einen Wall bildet. Auch hier erhebt sich das Stratum proprium mit den Papillen, erzeugt aber nur an der oberen Fläche der letzteren Bindegewebspapillen; seitlich schliesst es sich gegen das Epithel glatt ab. Sowohl die Seitenflächen der Papille, als auch die ihnen

gegenüber liegende Wand des Walles tragen in ihrem Epithel Geschmacksknospen (Schmeckbecher). —

An den Seitenrändern des Zungenrückens, in der Verlängerung der Linien, welche den Winkel der P. circumvallatae bilden, liegen beim Menschen die sogenannten Fimbriae linguae: es sind unregelmässige Schleimhautfalten, deren Seitentheile ebenfalls Schmeckbecher beherbergen. Beim Kaninchen z. B. sind die Fimbriae regelmässig ausgebildet, bestehen aus parallel zu einander verlaufenden Schleimhautfalten, welche an ihren Seiten dicht mit Schmeckbechern besetzt sind. Sie werden hier unter dem Namen Papilla foliata zusammengefasst. (Beim Meerschweinchen sind an Stelle der Papillae

Fig. 112.

Schnitt durch eine Papilla circumvallata des Menschen. 20 mal vergr.

circumvallatae Gebilde vorhanden, welche ähnlich wie die Papillae foliatae des Kaninchens beschaffen sind.) In den Graben, der die P. circumvallatae umgiebt, und in die Falten der Fimbriae münden zahlreiche Eiweissdrüsen, die Ebner'schen Drüsen, ein.

b) Die Geschmacksknospen oder Schmeckbecher.

Die Gesehmacksorgane kommen an der Zungenoberfläche in Gestalt von Schmeckbechern vor und haben ihren hauptsächlichen Sitz in den P. circumvallatae und in den Fimbriae (P. foliata). Ausserdem kommen sie noch zerstreut an den pilzförmigen Papillen, in dem weichen Gaumen und an der hinteren Fläche der Epiglottis vor. — Diese Organe liegen im

Epithel eingebettet und durchsetzen nahezu seine ganze Dicke. Es sind Bildungen von der Form eines Hühnereies, wobei der spitze Pol nach aussen der stumpfe basalwärts gekehrt ist. Das Ganze wird vom Epithel der Schleimhaut kontinuirlich umgeben, und nur an der Oberfläche des Organes ist diese Kontinuität unterbrochen, so dass hier eine Oeffnung besteht (porus), vermittelst welcher die Elemente des Schmeckbechers direkt an die freie Fläche der Zunge reichen.

Die meisten Zellen des Schmeckbechers sind spindelförmige, langgezogene, von einem bis zum anderen Ende des Organs reichende Zellen, welche zwischen sich Lücken wahrnehmen lassen und nicht alle von gleicher Beschaffenheit sind. Wir unterscheiden vier Zellenarten: 1. an der Peripherie des Organs liegen die äusseren Stütz- oder Pfeilerzellen, die grössten Zellen des Organs, mit einem in der Mitte liegenden Kern und einem vorragenden kurzen zapfenförmigen Kutikularaufsatz; darauf folgen 2. die inneren Stütz- oder Stabzellen: es sind schlankere Elemente mit basal gelagertem Kerne und ohne Kutikularaufsatz; zwischen den letzteren liegen 3. sehr langgezogene Zellen, die eigentlichen Sinneszellen (Neuroepithelien). Diese sind mit einem langen, in die Oeffnung weit vorragenden Stift (Stiftzellen) behaftet. An der Basis des Organs liegen 4. einige Zellen flach ausgebreitet und stehen durch zahlreiche Fortsätze sowohl unter einander als auch mit den Stützzellen 1 und 2 in Verbindung. Wir haben also in den Zellen 1, 2 und wahrscheinlich 4 nur zu dem Stützapparate gehörende Elemente vor uns (Hermann 85, 88).

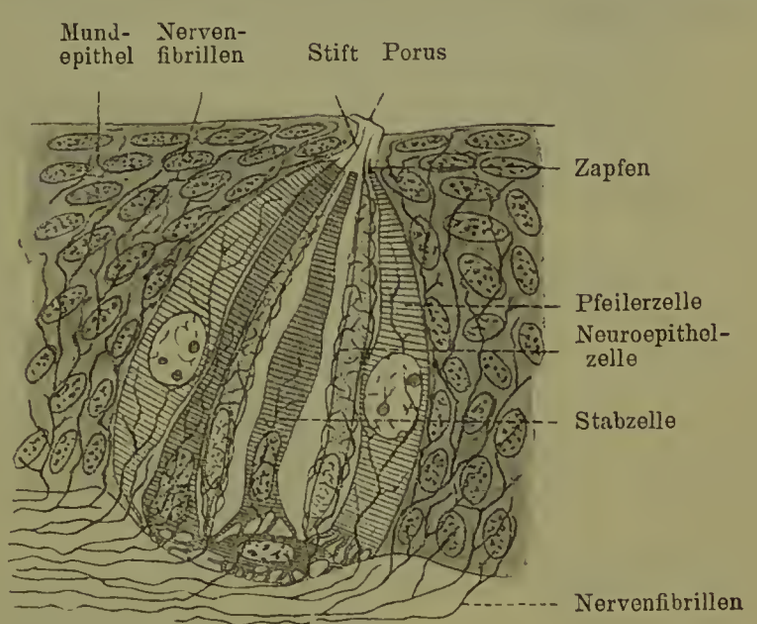


Fig. 113.

Schematische Darstellung eines Schmeckbechers. Grösstentheils nach Hermann 88.

Hinsichtlich der Neuroepithelien der Schmeckbecher hat man früher angenommen, dass sie durch einen langen Fortsatz direkt mit Nervenfasern in Verbindung stehen, während man jetzt, gemäss den neueren Anschauungen über das Nervensystem, den Nerven in den Schmeckbecher eintreten, und mit Telodendrien frei endigen lässt. Die letzteren umspinnen die Nervenepithelzellen; die gegenseitige Wirkung beruht auf Kontakt.

Die Pap. circumvallatae differenziren sich von der Zungenoberfläche dadurch, dass im Umkreise der späteren Bildung sich eine solide kreisförmige

epitheliale Wucherung bildet. Schon frühzeitig entstehen an der freien Oberfläche zahlreiche Schmeckbecher, welche indessen, indem die definitiven Schmeckbecher aus den basalen Zellen des Epithels des Walles entstehen, sich völlig zurückbilden. Aehnliche Prozesse gehen in den P. fungiformes vor sich (Hermann 88).

e) Die Zungenbälge und Tonsillen.

An der Zungenwurzel und namentlich an den Seiten derselben befinden sich zahlreiche, hügelartige Erhebungen, welche durch das an diesen Stellen stark ausgebildete lymphoide Gewebe des Stratum proprium bedingt werden

Fig. 114.

Schnitt durch eine Tonsille des Hundes. 20 mal vergr.
Bei *a* und an entgegengesetzter Stelle ist das Epithel nur in ganz dünner Schicht vorhanden.

(Zungenbälge). In der Mitte des Organs ist eine Höhle vorhanden (Balghöhle), welche als eine Einsenkung des Epithels entsteht und nach aussen mündet. Das um die Balghöhle vorhandene lymphoide Gewebe gruppirt sich zu mehreren, aber meist undeutlich abgegrenzten Lymphknoten und Keimcentren. Das ganze Organ wird von einer bindegewebigen Hülle umgeben. Die epithelialen Wände der Balghöhle zeigen oft weitgehende Zerstörungen im Epithel, welche mit einer regen Auswanderung von Leukoeyten aus dem adenoiden Gewebe in die Mundhöhle Hand in Hand gehen. Die ausgewanderten Leukoeyten verwandeln sich (nach Stöhr 84) in die sogenannten Schleim- und Speichelkörperchen, die frei im Speichel vorkommen. Es ist aber durchaus nicht ausgeschlossen, dass, wie Präparate zeigen, die hier an Ort und Stelle vorkommen Zellen von Epithelzellen abstammen. Diese Deutung drängt sich hier auf (Fig. 115). Die Tonsillen sind nichts anderes als grössere zusammengesetzte, mit mehreren Höhlen versehene Bälge; sie

liegen bekanntlich zwischen dem Arcus palatoglossus und palatopharyngeus (Tonsilla palatina, pharyngea und tubaria).

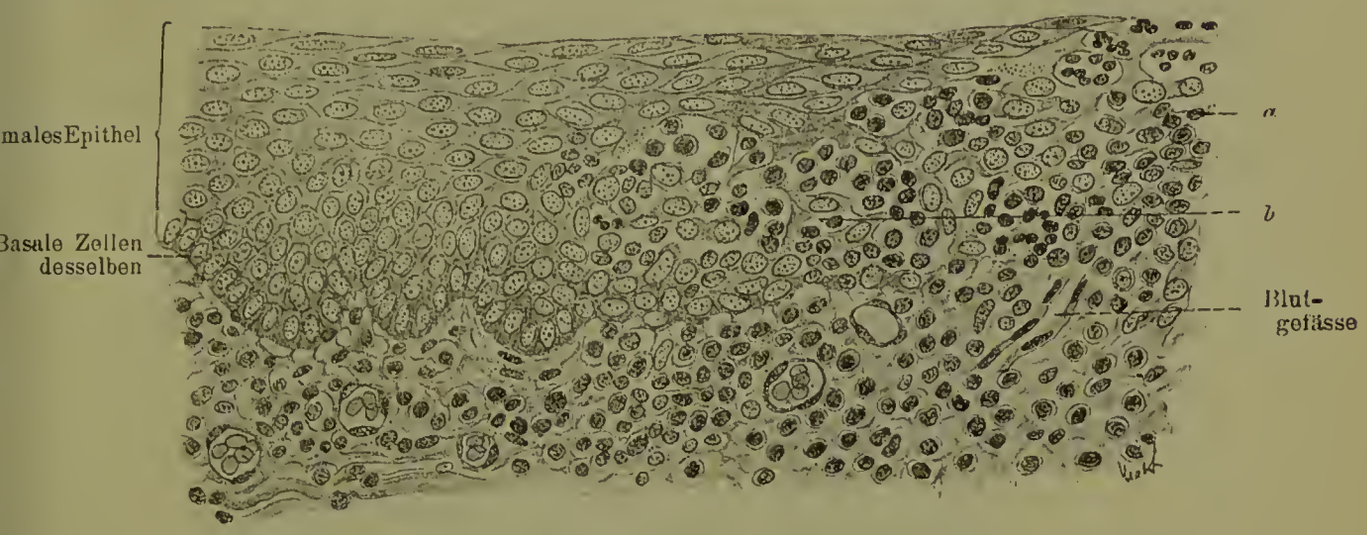


Fig. 115.

Die mit *a* bezeichnete Stelle der vorigen Fig. bei stärkerer Vergrösserung. Etwa 150 mal vergr.

a im Epithel vorhandene Leukocyten; *b* eine der Höhlen im Epithel, welche mit Leukocyten und mehr oder weniger veränderten Epithelzellen ausgefüllt ist.

Am Boden der Mundhöhle ist die Submucosa sehr locker und verschiebbar.

3. Drüsen der Mundhöhle.

Die Drüsen der Mundhöhle werden eingetheilt in solche, die lediglich Schleim secerniren (z. B. die Gl. sublingualis des Menschen), in solche, die eine eiweissartige, schleimfreie Flüssigkeit absondern, die serösen, oder Eiweissdrüsen (z. B. die Gl. parotis des Menschen) und in solche, deren Sekret gemischter Natur ist (z. B. die Gl. submaxillaris des Menschen). —

Die grossen Drüsen der Mundhöhle, sowohl Schleimdrüsen als seröse und gemischte Drüsen, sind sämmtlich zusammengesetzte alveoläre Drüsen, deren Ausführungsgänge in die Mundhöhle münden. Die Hauptausführungsgänge besitzen stets ein hohes zweizeiliges Epithel (Steiner). In sie münden kleinere Ausführungsgänge zweiter Ordnung mit niedrigerem Epithel und vielfachen dichotomischen Verzweigungen ein, von welchen letzteren eine jede mit einem secernirenden Schlauche endigt. Diese Schläuche lassen wiederum mehrere Abtheilungen unterscheiden.

Dem Ausführungsgang schliesst sich ein cylindrisches Stück, die Speichelröhre an. Ihr Epithel ist hoch und ausserdem dadurch gekennzeichnet, dass die basale Hälfte der Zellen gestrichelt ist, was als eine Auffaserung aufgefasst wird. Auf die Speichelröhre folgt ein sehr kurzes enges Röhrchen mit niederem Epithel, das Schaltstück, auf dieses ein

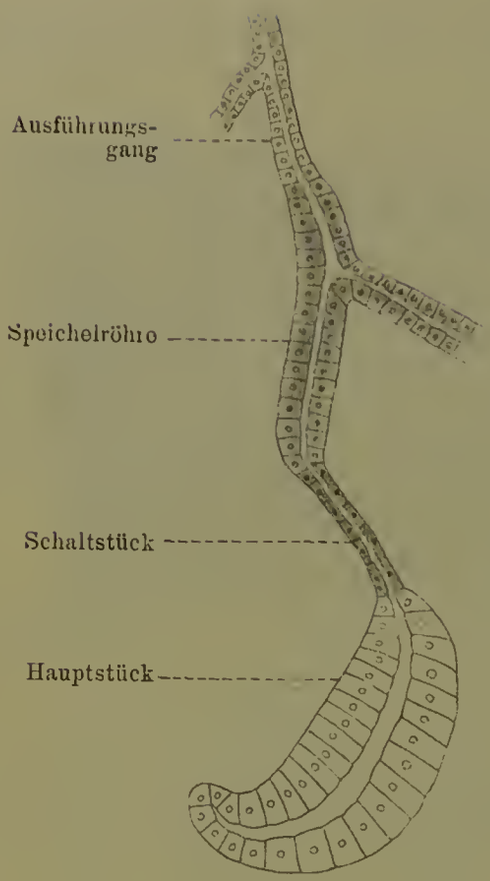


Fig. 116.
Schema einer Speicheldrüse.

breites, nicht überall gleich starkes, vielfach gewundenes Stück, das Hauptstück, welches aber je nach Art der Drüse ein charakteristisches Epithel aufweist.

Zwischen der Membrana propria und dem secernirenden Epithel des Schlauches, namentlich im Hauptstück vertreten, sind sogenannte Korbzellen vorhanden, verästelte, mit einander anastomosirende Zellen, welche auch zwischen die Drüsenzellen Fortsätze hineinsenden und im Ganzen als Stützapparat der Drüse aufgefasst werden. In inniger Berührung mit den Stützzellen steht die den ganzen Drüsenschlauch umfassende homogene Membrana propria.

Zwischen die zu Gruppen vereinigten Schläuche dringt das Bindegewebe in Begleitung zahlreicher Gefässe und auch Nerven ein und verursacht eine Scheidung der Drüse in grössere und kleinere Läppchen.

a) Grosse Drüsen.

α) Glandula parotis (seröse Drüse).

Das Epithel des Hauptstückes dieser Drüse ändert seine Beschaffenheit je nach dem physiologischen Zustande derselben. Im ruhenden Schlauche sind die secernirenden Zellen wenig granulirt (Protoplasma), ihr Kern ist unregelmässig, gezackt und sie enthalten viel hellen Sekretstoff (Paraplasma). Am Anfange der Thätigkeit werden diese Zellen etwas trübe und kleiner, ihr Kern rundet sich ab: die Zelle hat einen Theil des Sekretstoffes ausgeschieden, während das Protoplasma an Volumen zugenommen hat. Am Ende einer längeren Sekretionsperiode wird die Zelle noch kleiner und ihr Inhalt noch trüber: sie enthält nur noch wenig Sekretstoff und besteht fast ausschliesslich aus Protoplasma. Diese Phänomene kann man nicht anders deuten, als dass man während der Ruhe das Paraplasma sich auf Kosten des körnigen Protoplasmas bilden lässt.

β) Glandula sublingualis (Schleimdrüse).

In dem Hauptstück der Schleimdrüsen überhaupt finden wir stets zweierlei Art von Zellen: die einen sind protoplasmareich, sichelförmig, sich der M. propria anschmiegend, die Zellen der anderen Art sind die Schleimzellen.

Erstere werden als Gianuzzi'sche Halbmonde, oder als Heidenhain'sche Randzellenkomplexe bezeichnet. Diese Halbmonde nun bestehen ent-

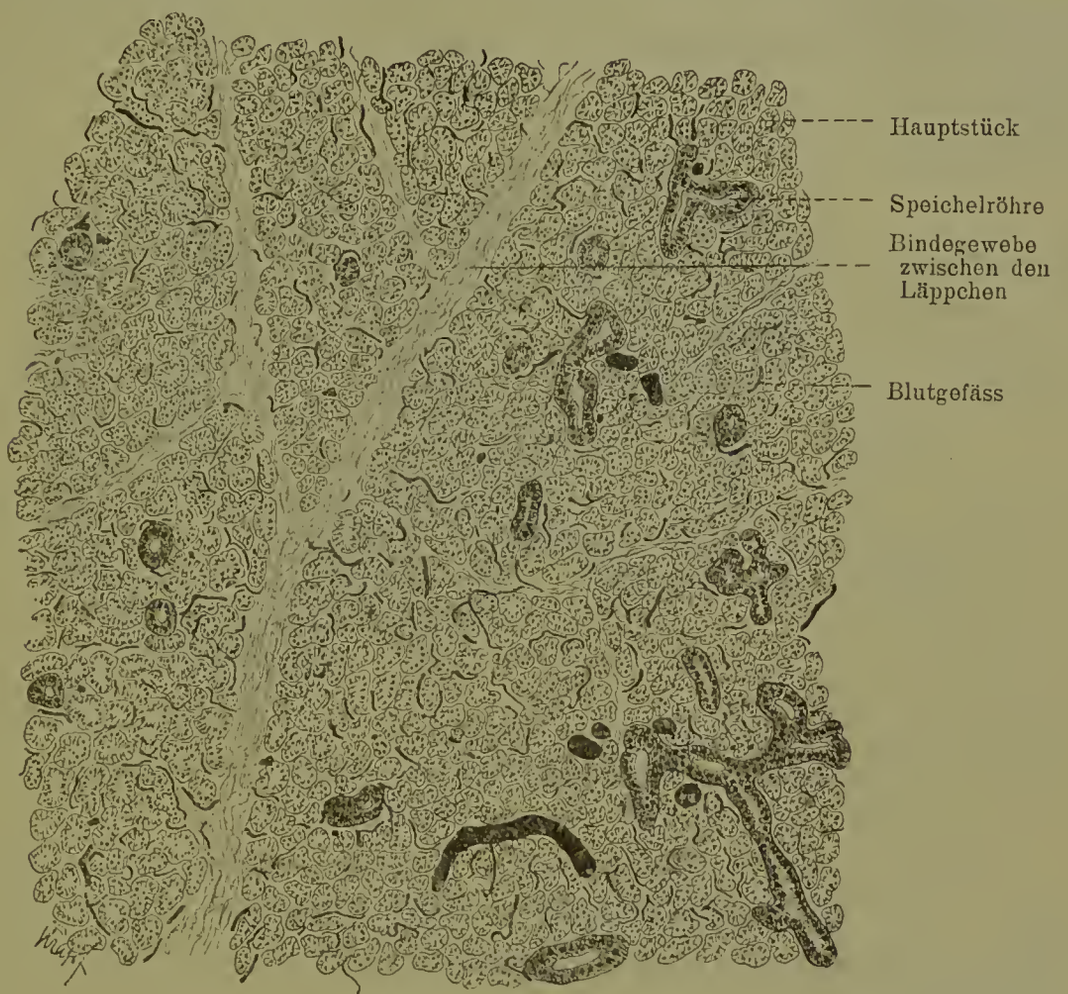


Fig. 117.
Theil eines Schnittes durch eine Speicheldrüse eines Kaninchens mit injicirten Gefässen 70 mal vergr.

Fig. 118.
Aus einem Schnitt durch die Gl. parotis des Menschen.

weder aus einer einzigen, oder aus einem Komplex dicht neben einander liegender Zellen. Im letzteren Falle bildet die Gesammtheit der Zellen einen Halb-

mond, wobei nicht selten die Grenzen zwischen den einzelnen Zellen nicht wahrgenommen werden können, so dass die ganze Bildung wie eine Riesenzelle aussieht.

Die anderen Elemente sind helle, Schleim enthaltende Zellen, welche entweder einen wandständigen oder mehr in der Mitte liegenden Kern aufweisen.

Fig. 119.
Aus einem Schnitt durch die Gl. sublingualis des Menschen.

Je nach der Thätigkeit ändert sich das Aussehen der betraehteten Zellen: in der Ruhe sind die Schleimzellen sehr gross, ihr Kern stets wandständig, die Halbmonde sind flaeh und an die M. propria gedrüekt. Während der Thätigkeit nehmen die Schleimzellen an Volumen ab und werden trüber; ihr Kern verlässt die wandständige Lage und wird grösser. Die Halbmonde vergrössern sieh und ihre Anzahl wird, wie es scheint, ebenfalls etwas grösser. Hat eine Schleimdrüse längere Zeit anhaltend seeernirt, so vermindert sieh die Zahl der Sehleimzellen und diejenigen von ihnen, welche übrig geblieben sind, werden sehr klein und sehr trübe. Die Zellen der Halbmonde sind entschieden vermehrt und bilden die Hauptbestandtheile des Inhaltes des Hauptstüekes.

Nach allem Gesagten kann der Sekretionsprozess der Schleimdrüse folgendermassen aufgefasst werden: in dem Maasse als die Zellen Schleim secerniren, vermindert sieh ihr Protoplasmagehalt; einige dieser Zellen können hierbei zu Grunde gehen. Die letzteren werden dureh Elemente ersetzt, welche aus den Zellen der Gianuzzi'sehen Halbmonde herzuleiten sind. Die nieht verbrauehten Schleimzellen und die aus den Halbmonden neu hinzugekommenen Elemente bilden sich bei dem nun folgenden Sekretionsprozess abermals zu Sehleimzellen um.

In der ersten Anlage ist das Hauptstüek nur aus einerlei Zellen zusammengesetzt und erst später tritt eine Differenzirung in den Zellen ein, indem die einen sich in Schleimzellen umwandeln, sieh dabei vergrössern

und die übrigen hierdurch an die Wand drängen, welch' letztere dann sich zu Gianuzzi'schen Halbmonden gruppiren.

Stöhr vertritt die Ansicht, dass die Zellen bei der Schleimsekretion niemals zu Grunde gehen; nach ihm sind die Gianuzzi'schen Halbmonde deshalb nichts anderes, als ein Komplex von secernirt habenden Zellen, welche von den benachbarten, eben secernirenden an die Wand gedrängt worden sind.

Hinsichtlich der Betheiligung des Schaltstückes und der Speichelröhren an der Sekretion sei hier die Angabe Merkels erwähnt (83), nach welcher das erstere einen Theil des im Speichel vorhandenen Wassers ausscheidet, während das Stäbchenepithel der letzeren die im Speichel nachweisbaren Salze liefert (s. Technik).

Diese Annahmen Merkels sind aber in Frage gestellt worden, indem durch chemische Analysen gezeigt wurde, dass die relativen Mengen des Wassers und der Salze in den Sekreten der Speicheldrüsen in keinem Verhältniss zu der Zahl der Schaltstücke und Speichelröhren stehen. So findet Werther z. B., obwohl in der Parotis des Kaninchens sehr viele und in der Submaxillaris des Hundes gar keine Schaltstücke vorhanden sind, dass die Sekrete beider Drüsen gleiche Mengen Wasser enthalten; die Sekrete der Parotis des Kaninchens und die Sublingualis des Hundes weisen ferner gleiche Mengen Salze auf, trotzdem in der ersteren Drüse sehr zahlreiche und in der letzteren gar keine Speichelröhren mit Stäbchenepithel vorkommen.

γ) Glandula submaxillaris (gemischte Drüse).

Auf die gemischten Drüsen brauchen wir nicht näher einzugehen, bemerken nur, dass die Sekretion des Schleimes und der serösen Flüssigkeit hier gleichzeitig vor sich geht, aber auf verschiedene neben einander liegende Schläuche vertheilt ist.

b) Kleine Drüsen.

Ausser den grossen Drüsen kommt in der Mundhöhle noch eine grössere Zahl von kleinen zusammengesetzten alveolären Drüsen vor. Es sind grösstentheils gemischte Drüsen, die nach dem Orte ihres Vorkommens als Gl. labiales, buccales, palatinae und linguales benannt werden. Seröse Drüsen kommen in der Zunge als v. Ebner'sche Drüsen vor; sie münden in die Wälle der Papillae circumvallatae und foliatae (Fimbriae) aus.

Das Charakteristische sämmtlicher kleinen Drüsen der Mundhöhle ist das Fehlen der Speichelröhren und eines deutlichen Schaltstückes, so dass die secernirenden Schläuche lediglich aus dem, dem Hauptstücke grosser Drüsen gleichwerthigem Theile gebildet sind. Es scheint, dass die kleineren Schleimdrüsen in der Regel der Halbmonde entbehren.

B. Pharynx und Oesophagus.

Die Schleimhaut dieser beiden Abschnitte des Tractus intestinalis schliesst sich ihrem Baue nach im Wesentlichen der Schleimhaut der Mundhöhle an. Das Epithel ist ein geschichtetes Pflasterepithel, in welchem auch hier Riffzellen und Keratohyalin (s. Haut) vorkommen. Nur im Fornix, in der Nähe der Choanen, ist flimmerndes mehrzeiliges Epithel vorhanden. Bei Föten

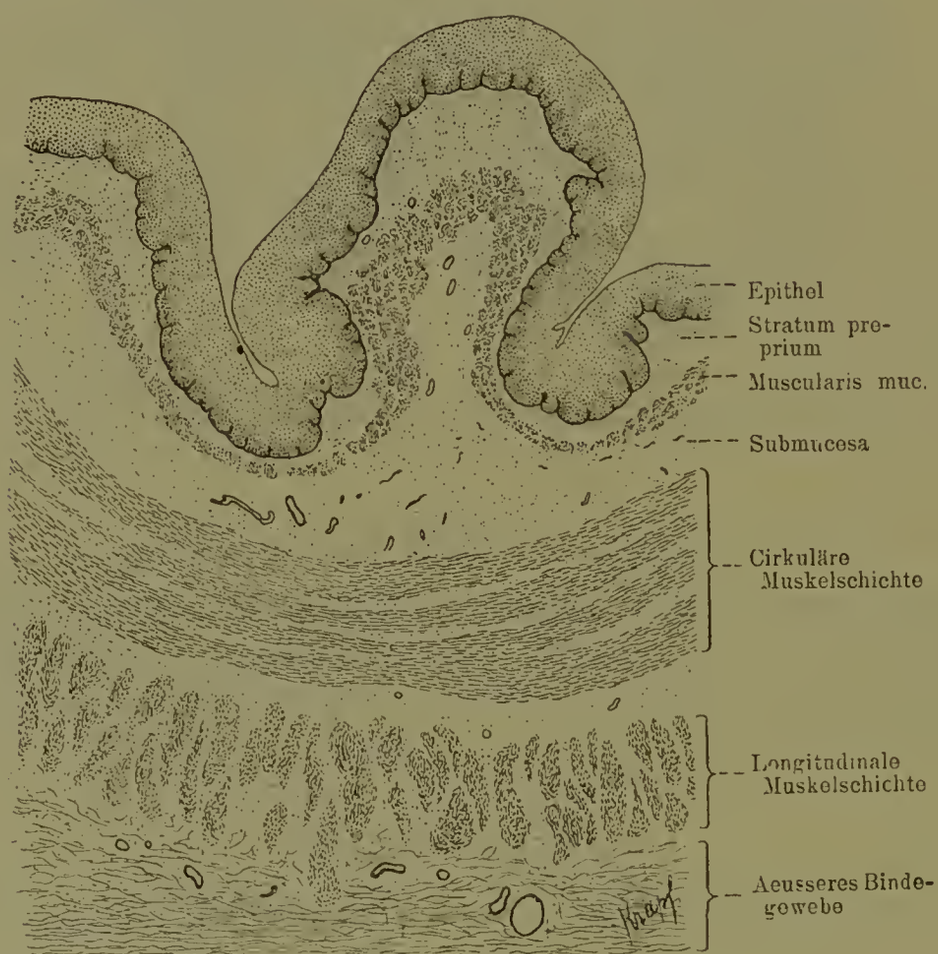


Fig. 120.

Durchschnitt durch den Oesophagus eines Hundes. 18 mal vergr.

und Neugeborenen ist die mit flimmerndem Epithel versehene Region ausgedehnter; sie erstreckt sich hier über das ganze Cavum pharyngo-nasale.

Die oberflächlichen Epithelzellen des Oesophagus flimmern bei Embryonen des Menschen bis zur 32. Woche.

Die Papillen des Stratum proprium sind locker angeordnet und sind schmale Kegel. Das retikuläre Gewebe ist sehr zellenreich, und an einigen Stellen kommt es zur Bildung von Tonsillen (s. oben). Im submukösen Gewebe liegen spärliche Schleimdrüsen, welche namentlich im Oesophagus

Gianuzzi'sche Halbmonde enthalten. Diese Drüsen münden beim Menschen nicht zwischen, sondern auf den Kuppen der Bindegewebspapillen aus.

Eine zwischen Mukosa und Submukosa liegende Schicht glatter, vorwiegend longitudinal angeordneter Muskelfasern (Muscularis mucosae) treffen wir nur im Oesophagus, nicht aber im Schlundkopf.

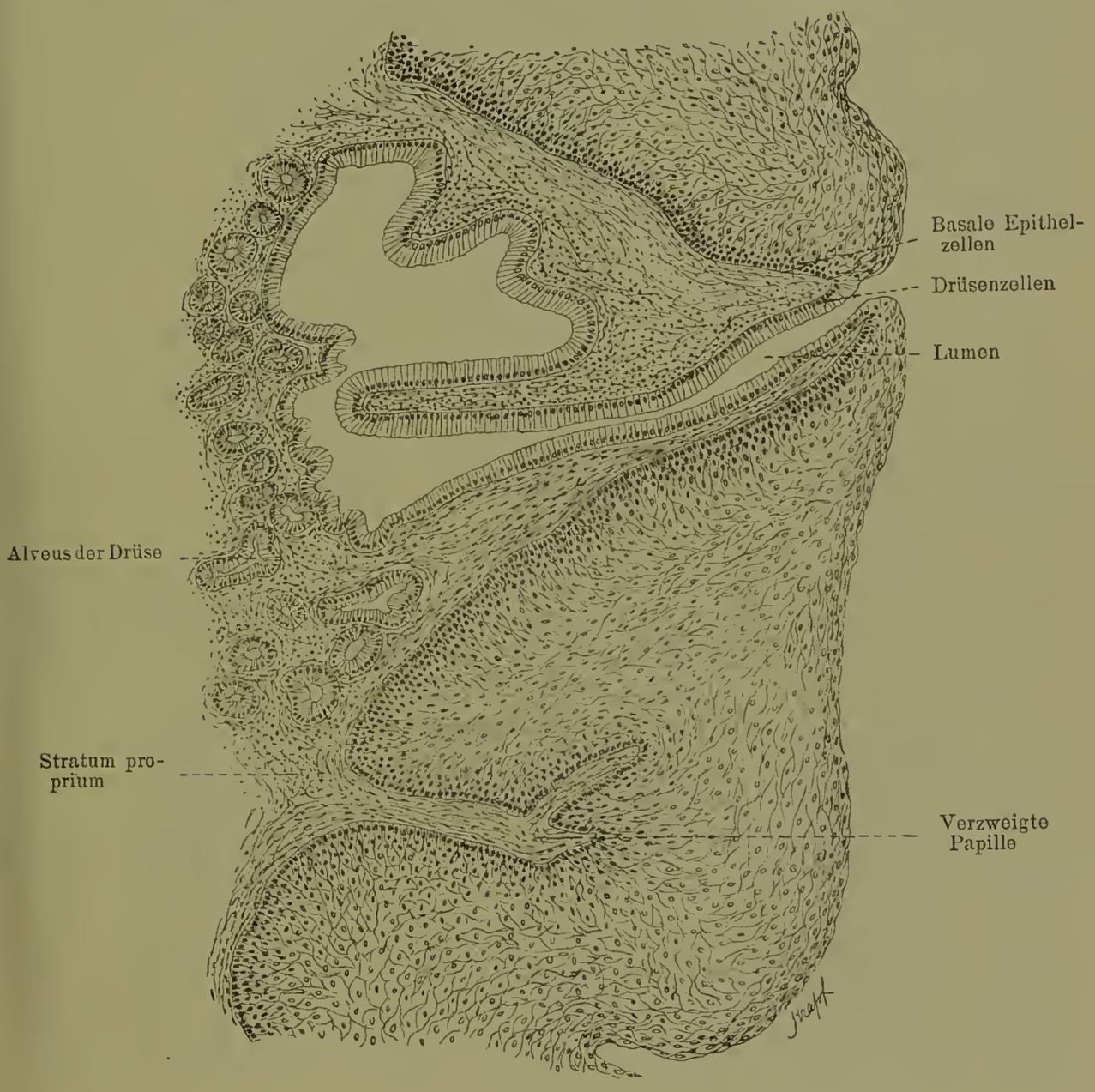


Fig. 121.
Theil eines Schnittes durch den Oesophagus des Menschen, die Drüsenmündung zeigend. 120 mal vergr.

Die äussere Muskulatur des Schlundkopfes ist aus quergestreiften Fasern zusammengesetzt und sehr komplizirt angeordnet. Im Oesophagus ist diese Muskulatur ungefähr bis zur Mitte desselben verbreitet und besteht hier aus einer äusseren longitudinalen und einer inneren cirkularen Schicht. In der unteren Hälfte der Speiseröhre pflegen ausschliesslich glatte Fasern vorzukommen; in der Regel reichen sie nach oben bis in den Bereich der quergestreiften Fasern hinein.

C. Magen und Darm.

1. Bau der Schleimhaut im Allgemeinen.

Im Gegensatz zum Oesophagus und der Mundhöhle ist das Epithel der Schleimhaut des Magens und Darms ein einschichtiges, hohes Cylinderepithel. Dasselbe besitzt im Darm einen stets deutlichen gestrichelten Cuticularsaum und einen in der unteren Hälfte der Epithelzelle liegenden Kern. Der dem Lumen zugekehrte Theil der Zelle pflegt eine protoplasmatische Strichelung aufzuweisen, die basalwärts bis in die Umgebung des Kernes reicht. Der basale Theil der Zelle besteht aus kompakterem Protoplasma und läuft in einen kürzeren oder längeren Fortsatz aus, der sich der Basalmembran anschmiegt, vielleicht sogar in dieselbe eingeht.

Die Epithelzellen haben die Fähigkeit zu verschleimen, ein Vorgang, der im normalen Zustande nur selten ganze Reviere des Epithels umfasst, die verschleimten Zellen finden sich meistens von gewöhnlichen Zellen umgeben. (Hinsichtlich des Näheren über Becherzellen siehe im allg. Theil S. 63.)

Das Epithel bildet im ganzen Darmkanal einfache, verzweigte und zusammengesetzte tubulöse und alveoläre Drüsen. Es sind Einstülpungen, welche in dem Stratum proprium liegen und selten darüber hinaus in die Submukosa (s. unten) reichen.

Das Stratum proprium selbst ist ein lymphoides, relativ zellenarmes Gewebe, welches stets die zwischen den Drüsen vorhandenen Interstitien ausfüllt und unter dem basalen Ende der Drüsenschläuche oft eine dünne, aber immer kontinuirliche Schicht bildet (granulirte Schicht J. Mall). Die Mächtigkeit des Stratum proprium steht selbstverständlich im umgekehrten Verhältniss zur Anzahl und zur Dichtigkeit der Anordnung der Drüsen. Da, wo die letzteren in einer grossen Menge vorhanden sind, ist das Str. proprium auf ein Minimum reduzirt (z. B. im Magen). In gewissen Abschnitten des Darmes bildet es vom Epithel bekleidete, in das Darmlumen ragende Erhebungen (Zotten), wodurch die Schleimhautoberfläche eine wesentliche Vergrösserung erfährt.

Besondere aus Verdichtungen des lymphoiden Gewebes der T. propria entstehende Bildungen sind die sogenannten solitären Lymphknoten. Aus Anhäufungen der letzteren entstehen grössere, als konglobirte Follikel oder Peyer'sche Plaques, Tonsillae intestinales bezeichnete Lymphorgane, welche bei besonders starker Ausbildung bis in die Submukosa hinein reichen können.

Auf das Stratum proprium folgt eine aus zwei oder drei Lagen bestehende Schicht glatter Muskelfasern, die Tunica muscularis mucosae. Sie zeigt in der Regel eine innere cirkuläre und eine äussere longitudinale Anordnung ihrer Fasern. Nur an ganz bestimmten Stellen wird die Muscularis

mucosae und zwar da, wo grössere Drüsen und Follikel durch sie hindurch in die Submukosa eindringen, unterbrochen.

Das Epithel mit seinen Derivaten (Drüsen), das Stratum proprium mit den Lymphknoten und die T. muscularis mucosae bilden zusammen die Schleimhaut, die Tunica mucosa.

Auf die Schleimhaut folgt die bindegewebige Tunica submucosa:

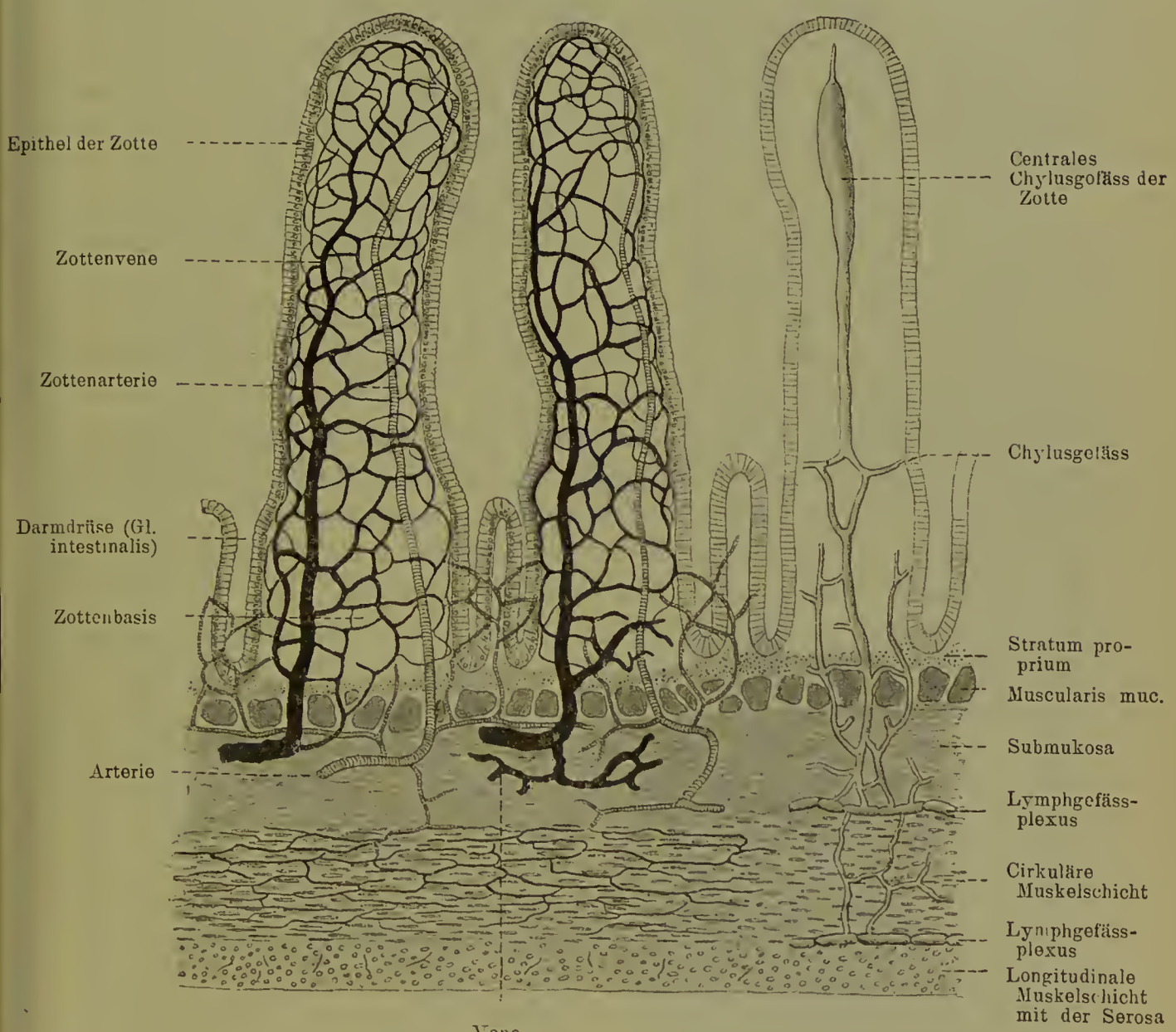


Fig. 122.

Schematischer Querschnitt durch den Dünndarm des Menschen, z. Th. nach J. Mall.

sie ist durch lockeren Bau ausgezeichnet, wodurch eine grosse Verschiebbarkeit der Schleimhaut bedingt wird. Im Jejunum bildet sie eine Anzahl nicht verstreichbarer, im Allgemeinen querverlaufender, sich unter einander verbindender Falten, welche als Plicae conniventes Kerkringii bezeichnet werden. Im Duodenum befinden sich in der Submukosa die Drüsenkörper der Brunner'schen Drüsen und im Dünndarm die grösseren Lymphknoten und die Peyer'schen Plaques, welche besser als Tonsillae intestinales zu bezeichnen wären.

Auf die Submukosa folgt die eigentliche Tunica muscularis, welche im Allgemeinen aus zwei Schichten glatter Muskelfasern zusammengesetzt ist. Die innere Schicht besteht aus cirkulär verlaufenden Fasern; in der äusseren sind sie longitudinal angeordnet. Die Längsmuskulatur bildet im Colon besondere, aus einer Anhäufung von Fasern bestehende Bänder, die Taeniae coli. Auch die Ringmuskulatur erfährt wechselnde, aber geringere Verstärkungen und zwar in den bekanntlich zwischen den Taeniae liegenden und die Bildung der Haustra bedingenden Plicae sygmoideae, an welchen letzteren übrigens auch die longitudinale Schicht sich mit betheiligt. Im Rektum bildet die Ringmuskulatur den M. sphincter ani internus.

Im Magen tritt zu den beiden Schichten eine dritte Schicht schräg verlaufender Fasern hinzu. Sie liegt nach innen von der cirkulären, bildet aber keine kontinuirliche Lage.

Die äussere Wand des Darmes ist vom Peritoneum überzogen, das aus einer inneren, sehr dünnen, bindegewebigen, und einer äusseren, epithelialen Lage gebildet wird, — Tunica serosa.

Das Allgemeine, was sich über die Blutgefässe des Tractus intestinalis sagen lässt, ist ungefähr Folgendes (das Spezielle wird bei den einzelnen Darmabschnitten abgehandelt): Von der Seite des Mesenteriumansatzes dringen die Arterien in die Darmwand ein und durchbohren die Längsmuskulatur. An der Grenze zwischen dieser und der Ringmuskulatur geben sie Zweige ab, die, sich mit einander verbindend, ein intermuskuläres Netz herstellen, von welchem aus Aestchen in die Muskulatur abgegeben werden. Der Arterienstamm durchbohrt nun die cirkuläre Muskulatur und bildet in der tieferen Schicht der Submukosa ein weitmaschiges, aus dickeren Gefässen bestehendes Netz, den Heller'schen Plexus (J. Mall). Von diesem gehen radiäre Aestchen zur Muscularis mucosae ab und bilden unmittelbar unter derselben ein engmaschiges Netz von feineren Gefässen. Aus dem letzteren und dem Heller'schen Plexus gehen Zweige ab, welche die Muscularis mucosae durchbohren, um sich in der Schleimhaut in Kapillaren aufzulösen. Die aus der Schleimhaut zurückkehrenden Venen bilden unter der Muscularis mucosae ein feinmaschiges Netz, aus welchem viele radiäre Zweige abgehen, die abermals zu einem, hier aber aus gröberen Gefässen bestehenden und weitmaschigen Netz, zusammenfliessen. Aus dem letzteren entspringen dann Venen, die sich zu grösseren Stämmen vereinigen und neben den Arterien verlaufen. In dem Verlauf der Venengeflechte der Submukosa finden sich (nach J. Mall) beim Hunde an verschiedenen nicht näher bestimmbaren Orten feine venöse Wundernetze eingeschaltet.

Die Lymphgefässe der Schleimhaut (Chylusgefässe) sammeln sich zu einem auf der Muscularis mucosae gelegenen tiefen Netze, dessen Maschen viel weiter sind, als die der Blutgefässe. Schon hier treten Klappen auf.

Ein weiteres, gröberes Lymphgefässnetz liegt in der Submukosa; aus ihm entwickeln sich schliesslich die ausführenden Gefässe, welche, die Muscularis durchbohrend, in das Mesenterium gelangen.

Der Darmkanal besitzt sein eigenes Nervensystem, das vorzugsweise dem Sympathikus angehört. Zwischen den beiden Muskelschichten der äusseren Muscularis befindet sich ein aus weiten unregelmässigen Maschen bestehendes Geflecht von grösstentheils marklosen Fasern und Ganglienzellengruppen zusammengesetzt; die letzteren befinden sich meistens in den Knotenpunkten des Netzes (Plexus myentericus Auerbachii). Dieser Plexus verbindet sich durch zahlreiche Anastomosen mit einem ähnlich beschaffenen, aber engmaschigeren, in der Submukosa und Mukosa gelegenen Geflecht, dem Meissner'schen Plexus.

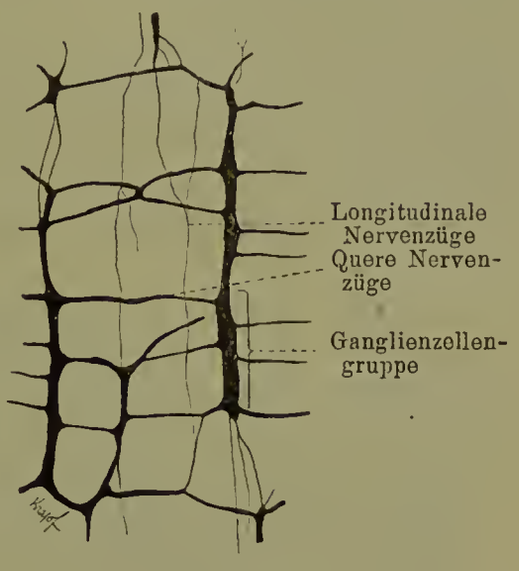


Fig. 123.

Stück eines Plexus myentericus, die Konfiguration desselben zeigend, aus dem Magen des Meerschweinchen. Flächenpräparat (Goldchlorid) 18 mal vergr.

2. Magen.

Die Schleimhaut des Magens ist im Wesentlichen ebenso gebaut wie die des übrigen Darmkanals. Besondere Eigenthümlichkeiten zeigt sie dadurch, dass sie Gruben bildet (Magengruben), welche als Einsenkungen des Epithels entstehen, und in welche die zahlreichen Magendrüsen einmünden. Im Fundus beträgt die Tiefe der Gruben ungefähr $^1/_6$—$^1/_5$ des Durchmessers der Schleimhaut. Im Pylorus sind die Gruben im Allgemeinen tiefer; viele derselben durchsetzen hier die Schleimhaut etwa bis zur Hälfte, manche reichen sogar bis zur Muscularis mucosae.

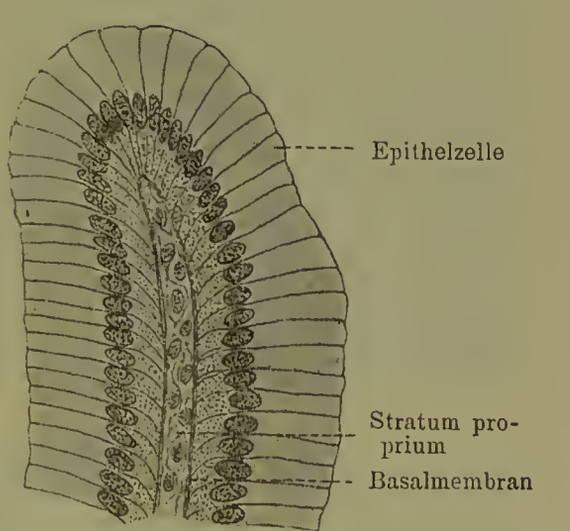


Fig. 124.

Firsten- und Grubenepithel des Magens vom Menschen. 700 mal vergr. Technik Nr. 228.

Das die Gruben und die zwischen den Gruben liegenden Firsten bekleidende Epithel besteht aus hohen, schlanken Elementen, deren Kern basal gelegen ist. Die nach dem freien Ende der Zelle gelegene Partie des Zellkörpers ist protoplasmaarm, hingegen reich an Paraplasma. Der um den Kern befindliche Theil des Zellkörpers enthält dichtes Protoplasma und

läuft basalwärts in einen umgebogenen, sich allmählich verjüngenden Fortsatz aus, der mit einem ähnlich geriehteten der benachbarten Zellen in die Basalmembran eingeht.

In eine Magengrube der Fundusregion münden beim Mensehen 3—7 Drüsen (glandulae gastricae [s. str.]) aus, welehe sich hier dureh besondere Eigenthümlichkeiten, die wir nun eingehend zu betrachten haben, auszeiehnen.

Die Drüse ist ein einfaches Rohr, dessen innerer, in die Grube mündender Abschnitt etwas enger ist und als Drüsenhals bezeiehnet wird. Der Hauptabschnitt der Drüse heisst Drüsenkörper, die Region des unteren blinden Endes — Drüsengrund. Den Magendrüsen kommen speziell in der Kardia- und in der Fundusregion zwei Arten von Drüsenzellen zu.

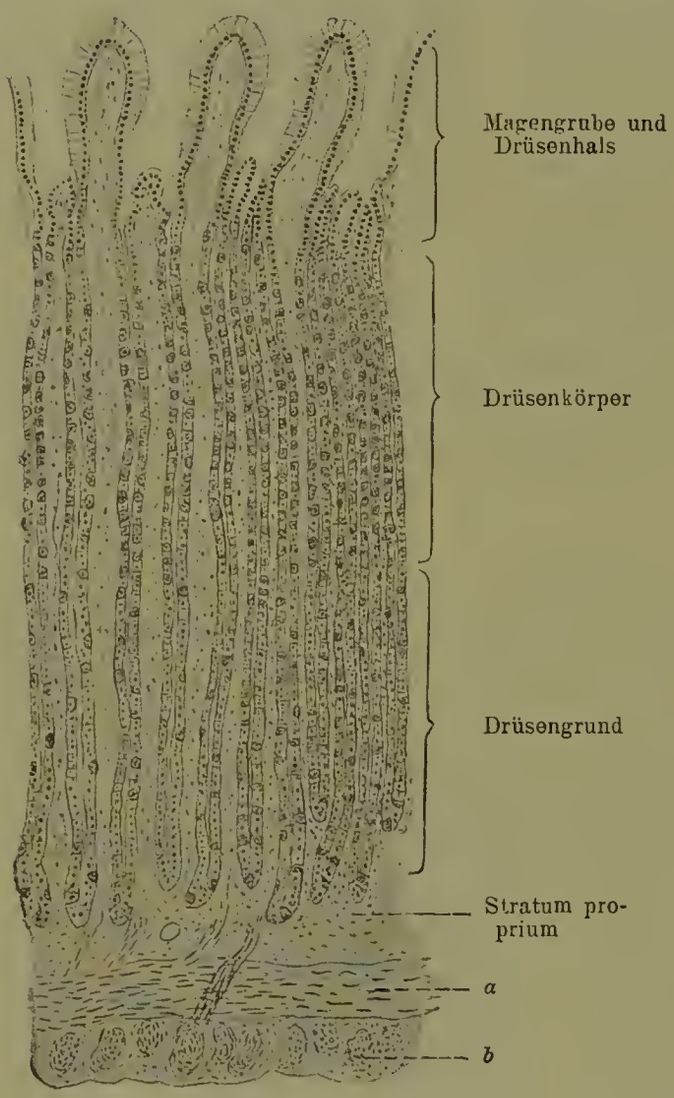


Fig. 125.

Aus einem senkrechten Durchschnitt durch die Fundusregion des Magens vom Menschen. 60 mal vergr.

a und *b* sich kreuzende Faserzügo der Muscularis mucosae; von *a* und *b* gehen Muskelfasern in die Tunica propria. Die Fasern der Schicht *b* durchbrechon die der Schicht *a*.

Die einen der letzteren liegen der Wand der Drüse, also der M. propria an, und kommen besonders zahlreich im Hals und im Körper, weniger zahlreieh im Drüsengrunde vor. Diese Zellen bezeiehnet man als Belegzellen oder delomorphe Zellen der Drüse (Rollet **70**, R. Heidenhain **69**). Ihr Körper ist nach aussen oft mehr oder weniger hervorgewölbt, so dass eine solehe Zelle sammt der M. propria eine Hervorragung nach aussen bildet (besonders deutlich beim Schwein, wo fast die ganze Zelle von der M. propria eingeschlossen werden kann und den Ansehein erweckt, als läge sie ganz ausserhalb der Drüse). Naeh dem Drüsenlumen zu, passt sieh ihre Kontur den angrenzenden Körpern der Zellen der anderen Art an und ist entsprechend der Zahl der letzteren mehrfaeh eingebuehtet. Zuweilen sieht man einen Fortsatz der Belegzelle sieh zwisehen den anderen

Fortsätzen der Belegzellen bis zum Lumen der Drüse durchzwängen. Die Belegzellen haben ein helles Protoplasma und enthalten in der Regel nur einen Kern.

Nach Erik Müller und Golgi (93) kommt im peripheren Theile des Protoplasmas der Belegzelle ein Kanalsystem vor, das je nach dem physiologischen Zustande der Zelle ein weites (Hunger) oder engmaschiges (Verdauung) Netz bildet und mit dem Drüsenlumen in Kommunikation steht. — Zuweilen gelingt es in den Belegzellen eine periphere, von dem

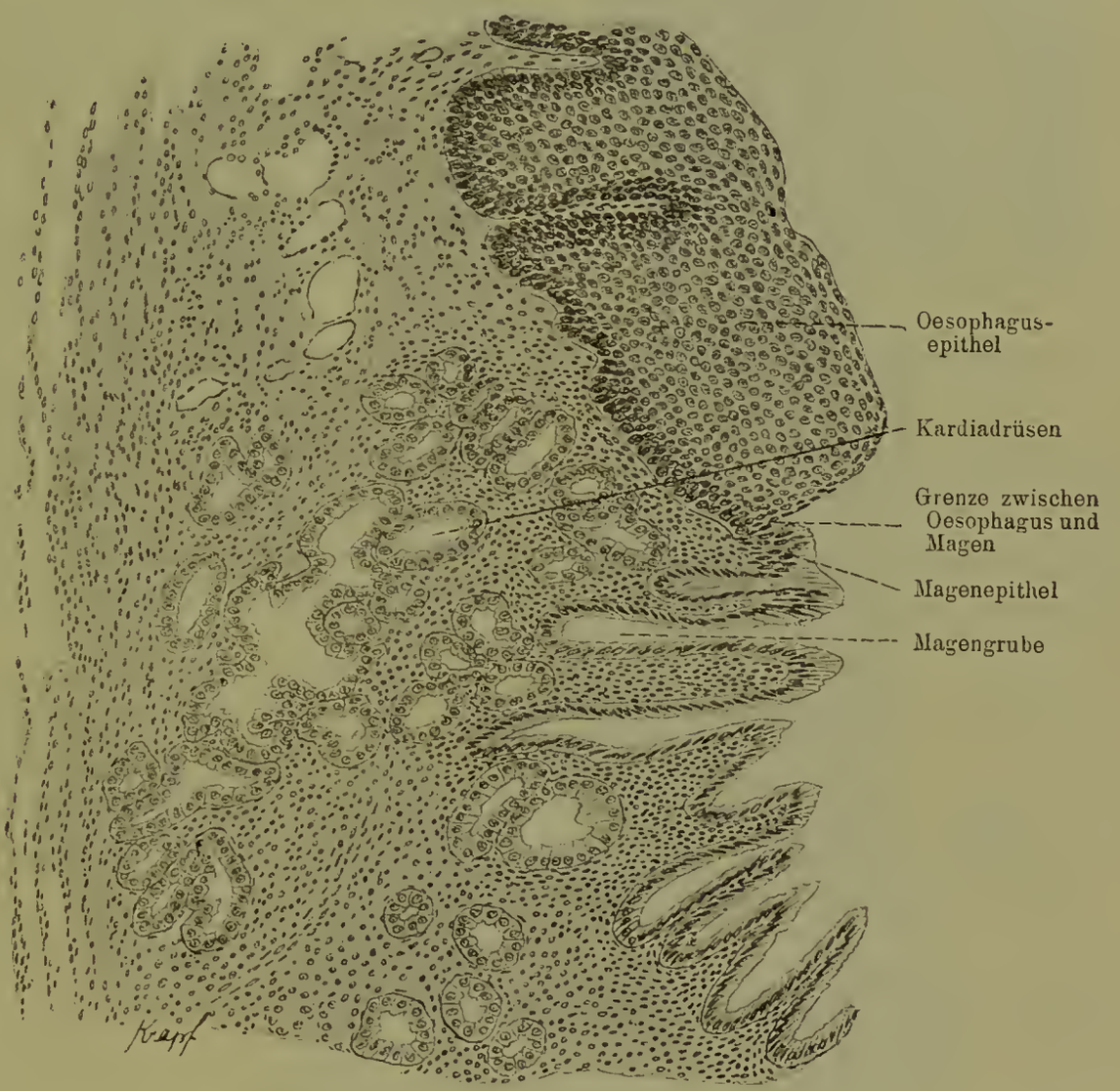


Fig. 126.
Aus einem Schnitt durch die Grenze des Oesophagus und der Kardia des Magens vom Menschen. 50 mal vergr.

übrigen Zellenleib sich verschieden verhaltende Zone zur Anschauung zu bringen, z. B. bei der Maus nach der Methode von Altmann, vergl. T. 123.

Die zweite Art von Drüsenzellen wird durch die Hauptzellen, oder die adelomorphen Zellen gegeben. Es sind kurze, unregelmässige Cylinderzellen, die mit ihrem spitzeren Theil nach dem Drüsenlumen gerichtet sind. Sie liegen entweder direkt zwischen Lumen und Membr. propria der Drüse, oder ihre basale Fläche grenzt an eine delomorphe Zelle an. Sie sind im ganzen Drüsen-

schlauch verbreitet und füllen also den von den delomorphen Zellen übrig gelassenen Raum aus. Ihr Protoplasma ist dunkel und der Kern in der Regel etwas kleiner als der der Belegzellen. In beiden Zellenarten kommen auch beim Menschen nur äusserst selten Mitosen vor. In den Belegzellen kamen indessen auch pluripolare Mitosen zur Beobachtung.

Was die Kardia betrifft, so wäre zu erwähnen, dass das Pflasterepithel des Oesophagus hier plötzlich mit einem abschüssigen Wall aufhört, wobei die basale Lage des Epithels in das einfache Cylinderepithel des Magens kontinuirlich übergeht. In einer bestimmten, hart an der Kardia gelegenen Region der Magenschleimhaut können Schleimdrüsen (Kardiadrüsen) vorkommen, welche sich direkt an die des Oesophagus anzuschliessen scheinen. In die hier ebenfalls vorhandenen Magengruben münden also noch keine echten Magendrüsen ein. Die letzteren beginnen erst in einiger Entfernung von der Kardia und sind hier kürzer als im Fundus.

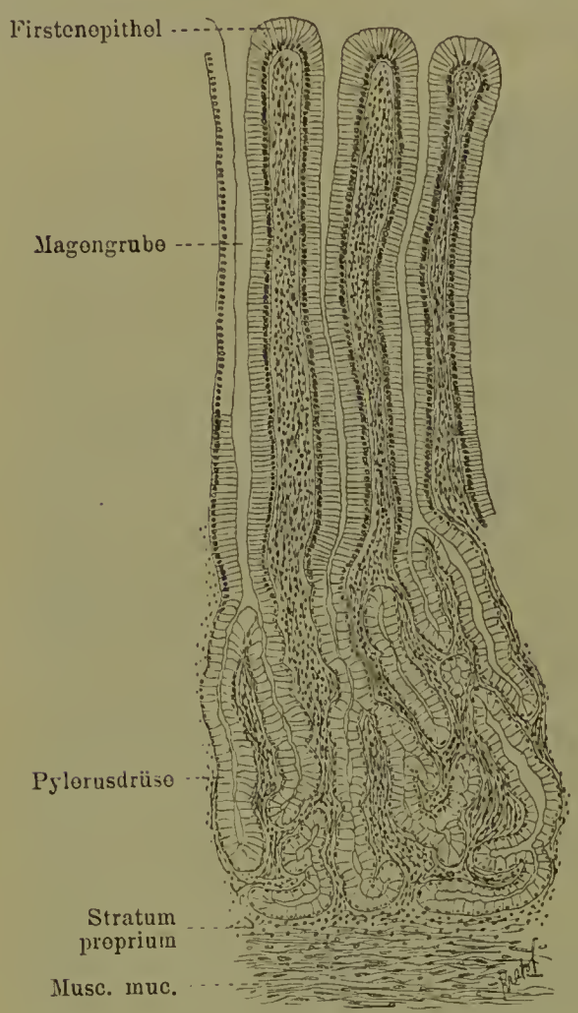


Fig. 127.
Aus einem senkrechten Schnitt durch den Pylorus des Menschen. ca. 60 mal vergr. Technik Nr. 228.

Im Pylorustheil des Magens sind die Verhältnisse etwas anders, — jedoch existirt zwischen Fundus und Pylorus keine scharfe Grenze, vielmehr ist eine Uebergangszone vorhanden, in welcher sich die Verhältnisse ganz allmählich abändern. Nach dem Pylorus hin werden die Magengruben nach und nach tiefer und die Belegzellen der Drüsen spärlicher. Hier fangen die Drüsen auch an, verästelt zu sein.

In der Pylorusregion selbst reichen die Gruben sehr oft bis zur Hälfte der Schleimhaut, ja sogar bis zur Muscularis mucosae, in welchem Falle die zugehörigen Drüsen gewunden sind und im Ganzen parallel der erwähnten Muskelschicht verlaufen. Auch in letzterem Falle kommen verästelte Drüsen vor. Besonders wichtig ist es, dass in den Drüsen der Pylorusregion (Gl. pyloricae) nur eine einzige Zellenart vorhanden ist, Zellen, welche man mit den Hauptzellen der Fundusdrüsen zu vergleichen berechtigt ist. Sie sind hier cylindrisch gestaltet, in ihrer Form viel regelmässiger, ein Verhältniss, das vielleicht seinen Grund in der Abwesenheit der Belegzellen hat.

In der unmittelbaren Nähe des Pförtners werden die Pylorusdrüsen kürzer, und es treten in der Submukosa Drüsen auf, welche sich direkt den sogenannten Brunner'schen Drüsen des Duodenums (Gl. duodenales) anschliessen. An dieser Stelle des Pylorus zeigen sich auch vereinzelte Zotten, Bildungen, die ihrem Wesen nach schon dem Duodenum angehören.

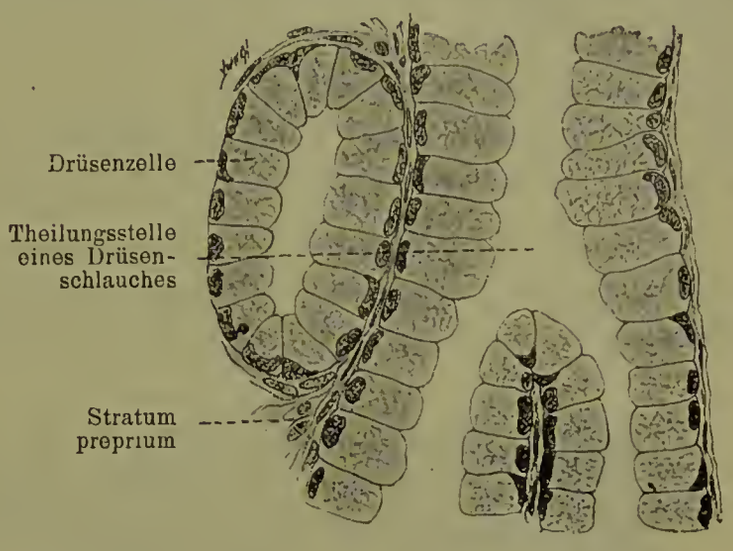


Fig. 128.
Aus einem Schnitt dureh die Pylorusregion des Menschen. 600 mal vergr. Technik Nr. 228.

Besonders wichtig sind die Veränderungen, welche das Epithel und die Drüsenzellen des Magens während der Sekretion erfahren. Diese Verhältnisse sind von R. Heidenhain (83) bei Thieren eingehend studirt worden. Nach den bisherigen Erfahrungen aber lassen sich diese Befunde ohne Weiteres auch auf die Zustände beim Menschen übertragen. 1. Im Hungerzustand sind die Hauptzellen im Fundus hell und gross, die Belegzellen

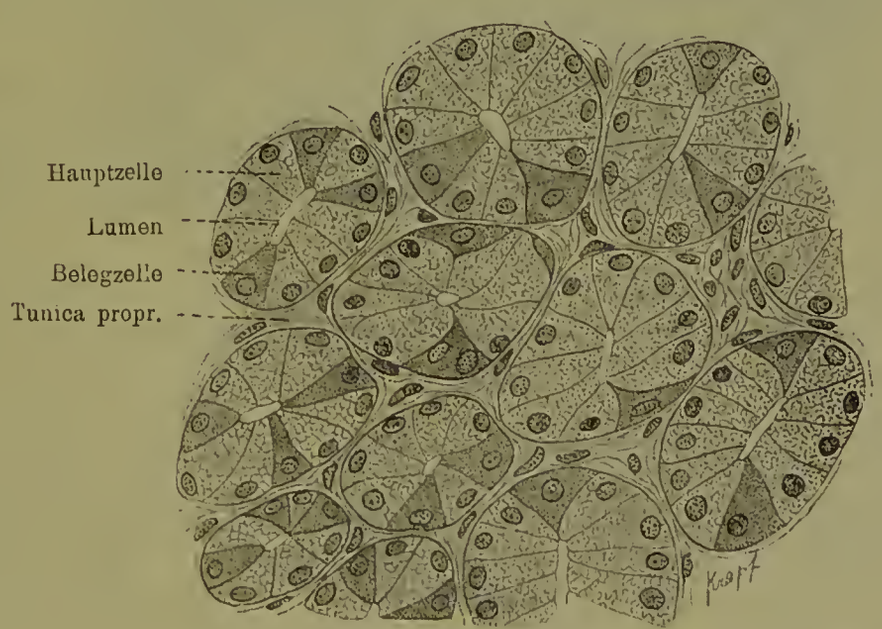


Fig. 129.
Aus einem Schnitt durch die Fundusregion des menschlichen Magens. Hungerzustand. 500 mal vergr. Technik Nr. 229.

klein. Während der ersten Verdauungsstunden bleiben die Hauptzellen gross, sind aber etwas getrübt, die Belegzellen vergrössern sich. Von der 6.—9. Verdauungsstunde (beim Hunde) verkleinern sich die Hauptzellen und werden

noch trüber, die Belegzellen bleiben gross, werden vielleicht noch grösser. Von der 15. St. angefangen kehrt das Bild des Hungerzustandes allmählich wieder zurück: die Hauptzellen vergrössern sich und werden hell; die Belegzellen schwellen ab. 2. Im Pylorus sind die Zellen im Hungerzustande hell und mittelgross und fangen etwa erst 6 Stunden nach der Nahrungsaufnahme an, sich zu vergrössern, wobei ihr Kern basalwärts rückt. Von der 15. Stunde an werden sie kleiner und trüben sich, ihr Kern rückt in die Mitte der Zelle.

Da der Pepsingehalt der Magenschleimhaut, wie die chemische Untersuchung gezeigt hat, mit der Vergrösserung der Hauptzellen, resp. der Pyloruszellen zunimmt und mit der Verkleinerung derselben abnimmt,

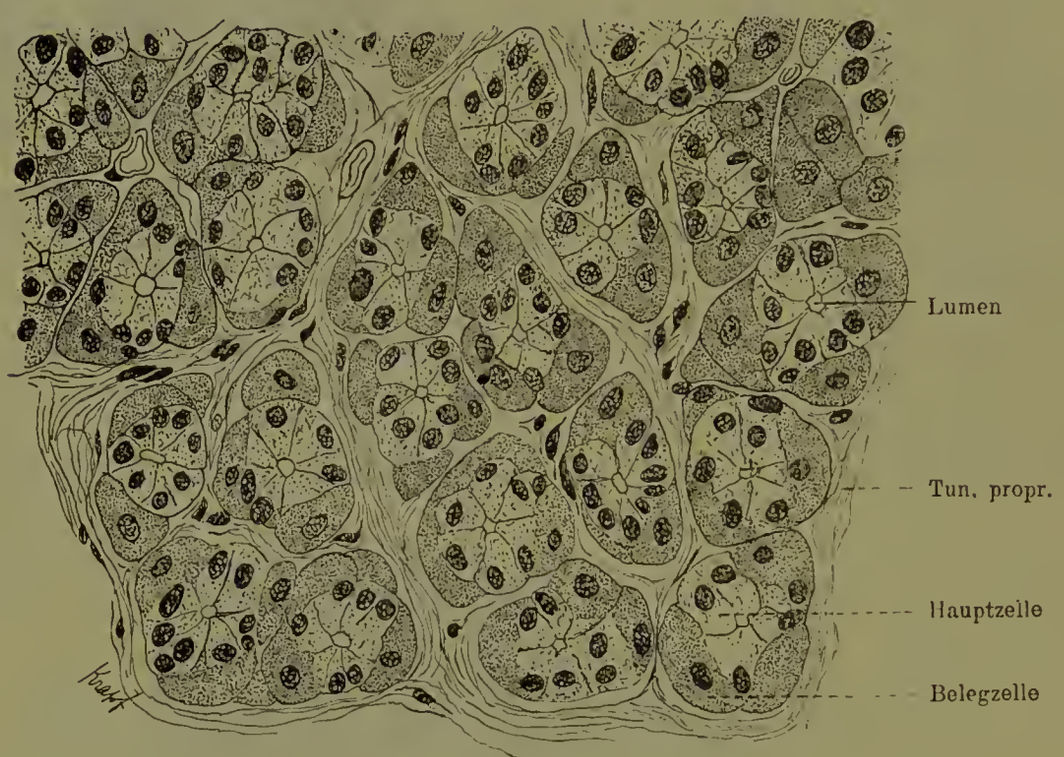


Fig. 130.

Aus einem Schnitt durch die Fundusregion des menschlichen Magens. Verdauungszustand. ca. 500 mal vergr. Technik Nr. 229.

so unterliegt es wohl keinem Zweifel, dass die Hauptzellen es sind, die dieses Ferment liefern und zwar in der Weise, dass ihr Protoplasma sich entweder direkt in das Ferment, oder zuerst in eine Vorstufe desselben umwandelt. Es wird ferner angenommen, dass die Belegzellen die Säure des Magens ausscheiden. Die saure Reaktion dieser Zellen ist aber bis jetzt, trotz aller Bemühungen noch nicht strikte nachgewiesen.

Ueber das Stratum proprium des Magens sei hier erwähnt, dass es im Fundus im normalen Zustande nur selten solitäre Lymphknoten enthält, häufiger in der Pylorusregion; wohl abgegrenzte Knoten kommen, wie es scheint, konstant in der unmittelbaren Nähe des Pylorus selbst vor.

Die Muscularis mucosae ist in der Regel dreischichtig; die Fasern der einzelnen Schichten sind zu deutlichen, geflechtbildenden Bündeln angeordnet. Einzelne Muskelfasern zweigen sich besonders oft von der inneren Schicht ab, biegen senkrecht um und verlieren sich in der Region der Drüsen.

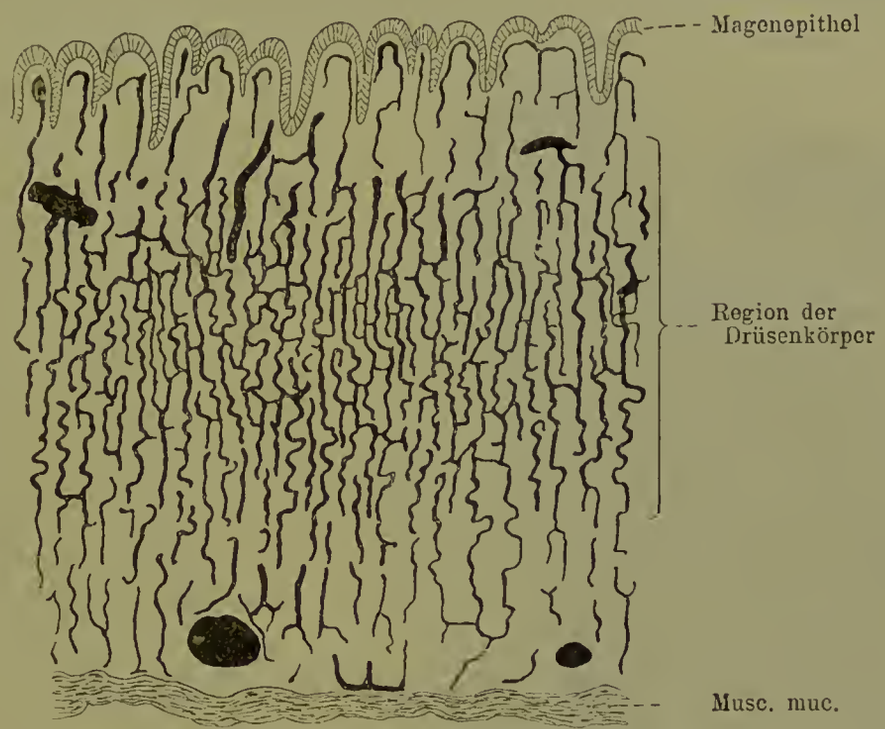


Fig. 131.

Schnitt durch den Fundus des Magen von einer Katze. Die Blutgefässe sind injieirt. 60 mal vergr.

Die Blutgefässkapillaren der Schleimhaut bilden um die Drüsen des Fundus Netze, welche besonders dicht in der Region des Drüsenkörpers und Halses angeordnet sind, d. h. dort, wo sich die meisten Belegzellen vorfinden.

Ueber die äussere Muskelschicht der Magenwand muss besonders erwähnt werden, dass in die Bildung des sogenannten Sphincter pylori nur ihre innere und mittlere Lage eingehen. S. Fig. 135 (S. 186).

Die Fasern der äusseren Lage durchziehen aber den Sphincter pylori und können bis in die Submukosa verfolgt werden. Kontrahiren sich die letzteren allein, wobei die Faserbündel des Sphinkter gewissermassen wie Rollen wirken, so muss hierdurch eine geringe Erweiterung des Pyloruslumens stattfinden (Dilatator pylori, Rüdinger 79).

Aehnliche Vorrichtungen sind auch in der Muscularis mucosae des Magens vorhanden (s. Fig. 125).

3. Dünndarm.

Die Schleimhaut des Dünndarms ist durch das Vorhandensein von Zotten (Villi intestinales) charakterisirt. Die letzteren sind mehr oder

weniger hohe, in das Darmlumen ragende, im Duodenum blattförmige Erhebungen der Schleimhaut, welche bei der Resorption des Chymus thätig sind und durch ihre Anwesenheit die resorbirende Fläche des Dünndarms wesentlich vergrössern. Im Duodenum und im Anfange des Jejunums bildet die Schleimhaut ausserdem noch permanente Falten, auf welchen die Zotten sitzen und welche wahrscheinlich aus einer Verschmelzung der basalen Zottenenden hervorgegangen sind. Die Form der Zotten ist im Jejunum eine cylindrische, im Ileum eine keulenförmige.

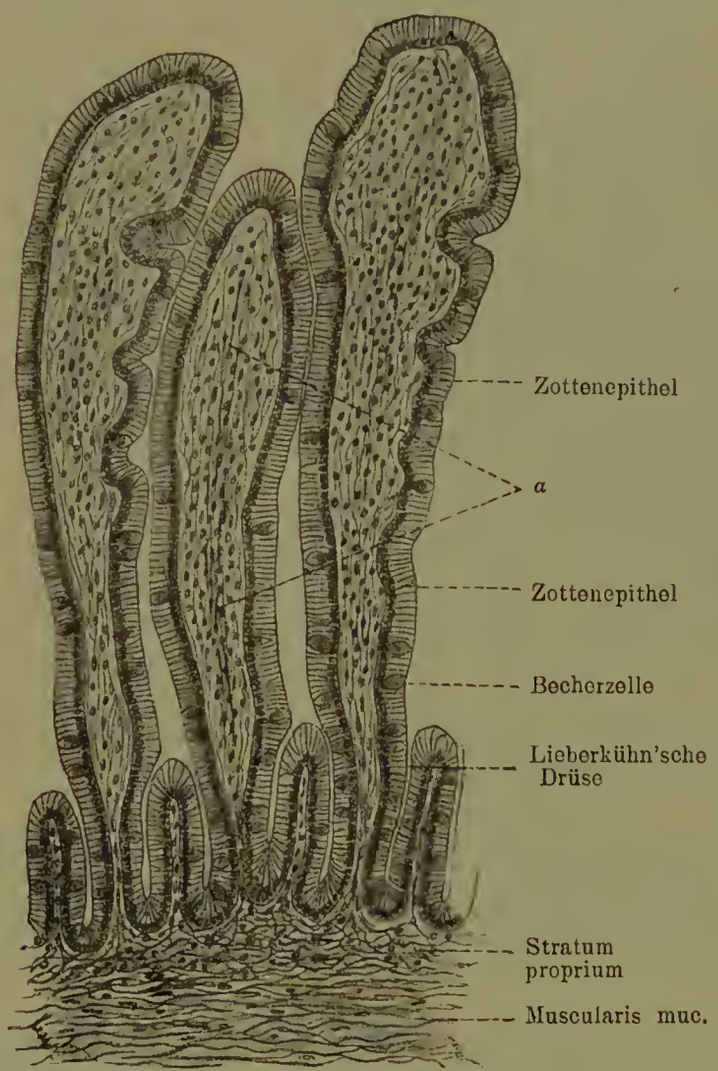


Fig. 132.

Durchschnitt durch die Schleimhaut des Dünndarmes des Menschen. 88 mal vergr. Technik Nr. 228.
Bei *a* collabirtes Chylusgefäss in der Zottenachse.

Das Epithel der Darmschleimhaut überzieht einerseits in kontinuirlicher Schicht die Zotten, anderseits senkt es sich in die Tiefe des Str. proprium zur Bildung der Drüsen ein. Seine Beschaffenheit ist im Grossen und Ganzen überall dieselbe: es ist ein hohes cylindrisches Epithel, dessen freie Fläche mit einem gestrichelten und ziemlich hohen Cuticularsaum versehen ist. Die Basalfläche des letzteren ist fast immer homogen und erscheint auf einem senkrechten Durchschnitt als eine feine Linie; diese Bildung wird von einigen Autoren zum Protoplasma der Zelle gerechnet. Die Cuticularsäume benachbarter Zellen verschmelzen mit einander und bilden auf diese Weise eine zusammenhängende Membran, die man auf grossen Strecken von der Zotte ablösen kann. Der Zellkörper ist aus gekörntem oder netzförmigem, oder endlich parallel gestricheltem Protoplasma gebildet, in welchem öfters, namentlich bei Anfängen der Schleimsekretion kleinere und grössere helle Vakuolen (Schleim, Paraplasma) enthalten sind; am freien Ende der Zelle, unter dem Cuticularsaum, können die letzteren zu einem grösseren Tropfen zusammenfliessen. Der Kern liegt meistens im basalen Drittel der Zellen und bietet

sonst keine besonderen Eigenthümlichkeiten dar. Nur da, wo diese Kerne, wie z. B. in den schlauchförmigen Drüsen sich zur mitotischen Theilung anschicken, liegen sie dem freien Ende der Zelle genähert.

Man kann unter Umständen deutlich wahrnehmen, dass das basale Ende der Epithelzellen sich auch im Dünndarm zuspitzt und die Annahme, dass diese Basalenden der Zellen auch hier zur Grenzschichte des Str. proprium (Basalmembran) in Beziehung stehen, hat viel Wahrscheinlichkeit für sich. Die ganze Frage befindet sich indessen noch in der Schwebe.

Eine besondere Umwandlung erleiden die epithelialen Zellen, wenn sie durch gesteigerte Schleimproduktion sich in Becherzellen umbilden. Nach neueren Untersuchungen kann dieses mit jeder Epithelzelle sowohl an der Zottenoberfläche als auch in den schlauchförmigen (Lieberkühn'schen) Drüsen geschehen. Manchmal sind sehr viele Zellen in Becherzellen umgewandelt, eine Erscheinung, welche mit der Verdauung und dem Füllungszustande des Darmes in Zusammenhang zu bringen ist. —

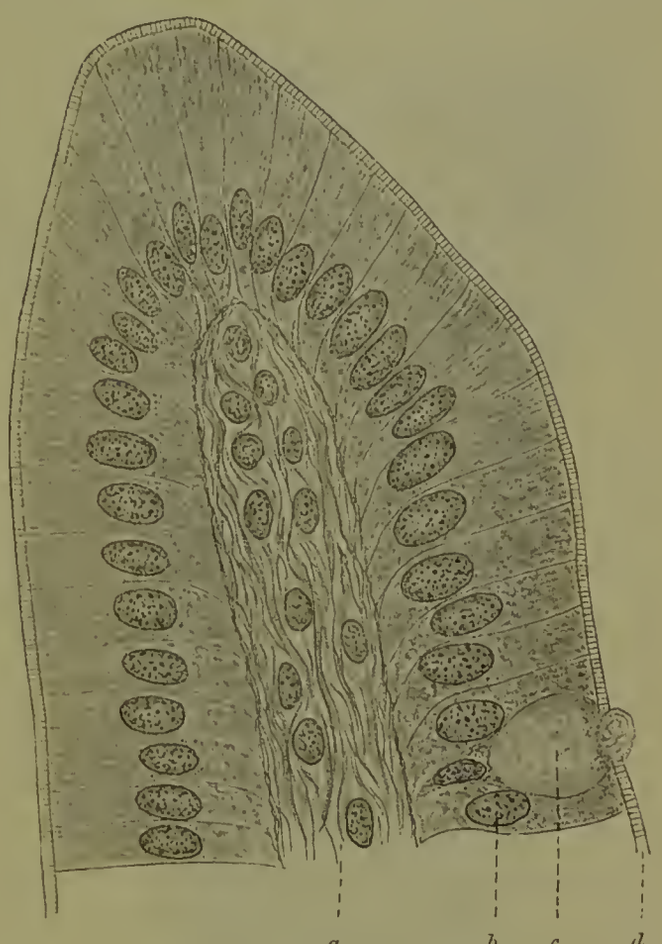


Fig. 133.

Längsschnitt durch eine Zottenspitze aus dem Dünndarm des Menschen. 900 mal vergr. (Flemming'sche Flüssigkeit.)

a Gewebe der Zottenachse; *b* Epithelzellen; *c* Becherzelle; *d* Cuticularsaum.

Die Art und Weise, wie aus einer gewöhnlichen Epithelzelle eine Becherzelle entsteht, lässt sich leicht erklären, wenn man die Wirkung in Betracht zieht, welche eine Anhäufung des Sekretes auf die Zelle ausüben muss. Die Zelle wird bauchig aufgetrieben und der Rest des Protoplasmas mit dem Kern gegen die verengte Basis der Zelle zurückgedrängt; der Cuticularsaum wird gedehnt, gegen das Lumen hervorgebuchtet und schliesslich durchbrochen, vielleicht auch abgeworfen. Nachdem die Zelle den Schleim expulsirt hat, kollabirt sie und verwandelt sich in ein schmales, fast stabförmiges Gebilde mit lang ausgezogenem Kern um. Es wird angenommen, dass solche entleerte Becherzellen sich wieder zu gewöhnlichen Epithelzellen regeneriren und schliesslich abermals eine Umwandlung in Becherzellen erleiden können.

Das Epithel zeigt mitunter in seinen Zellen, aber namentlich zwischen denselben eingelagerte Leukocyten. Nach Stöhr (84, 89, 94) sollen alle diese Zellen auf der Durchwanderung in das Darmlumen begriffen sein. Dass ein Theil dieser Zellen in der That in das Lumen gelangt, ist wohl anzunehmen; aber es sind bisher keine Leukocyten im Cuticularsaum selbst beobachtet worden, und die Zahl der im Darmlumen vorgefundenen Zellen steht nicht im Verhältniss zu den im Epithel vorhandenen Leukocyten. Da man manche derselben sich im Epithel mitotisch theilen sieht, so scheint die Annahme wahrscheinlicher zu sein, dass ein Theil von ihnen nur behufs der Theilung in das Epithel wandert (Chemotaxis?), um nach Vollendung dieses Prozesses in das Str. proprium wieder zurückzukehren. (Vergl. auch p. 36.)

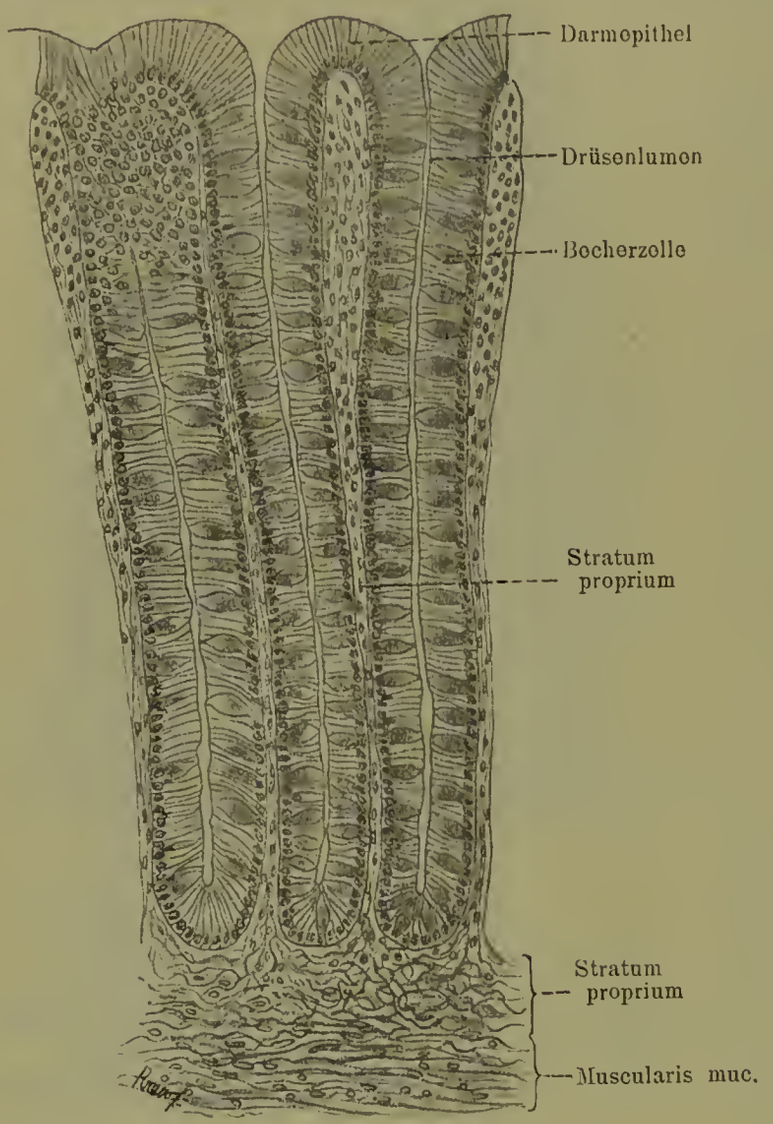


Fig. 134.
Aus einem Schnitt durch die Lieberkühn'schen Drüsen (Glandulae coli cae) des Menschen. ca. 200mal vergr.

In den Raum zwischen den Zotten münden zahlreiche, schlauchförmige, nur selten verzweigte Lieberkühn'sche Drüsen oder Krypten (Gl. intestinales) ein. Sie stehen pallisadenförmig neben einander, haben oft einen ampullenartig erweiterten Grund und erstrecken sich fast bis an die Muscularis mucosae, erreichen dieselbe aber nicht. Sie sind nicht nur im Dünn-, sondern auch im Dick- und Mastdarm gleichmässig verbreitet. Ihre Zellen sind etwas niedriger als die der Zotten, hingegen kommt auch ihnen ein schmaler Cuticularsaum zu. Auch hier sind zahlreiche Becherzellen vorhanden, welche am Grunde der Drüse, vielleicht aus Anpassung an die starke Krümmung der Drüsenwand, eine abweichende Gestalt annehmen. Sie sind hier konisch, wobei die Basis des Kegels nach der Basalmembran, die Spitze nach dem

Drüsenlumen gerichtet ist (umgekehrt wie in den Zottenspitzen). Die Gestalt der Becherzellen, während sie Schleim secerniren, ändert sich in den Drüsen nur wenig und nimmt niemals, wie in der Zotte, die Form eines gestielten Bechers an.

In den Lieberkühn'schen Krypten werden stets Mitosen angetroffen, und zwar in Zellen, welche nicht verschleimt sind. Sie sind hier leicht wahrzunehmen, weil die in Mitose stehenden Kerne, wie wir sahen, ausserhalb der Reihe der übrigen Kerne liegen. Die Theilungsebene der Zellen fällt in der Regel senkrecht zur Drüsenachse, so dass eine Vermehrung dieser Zellen zu einer Ausdehnung der Drüsenwand führen muss. Im eigentlichen Zottenepithel wurden hingegen nur äusserst selten Mitosen beobachtet. Wenn daher an der Oberfläche der Zotten Zellen zu Grunde gehen sollten, so wird der dadurch entstandene Verlust von emporrückenden neuen Elementen von der Drüse aus ersetzt (Bizzozero **89, 92. 1**).

Das ganze Duodenum, sowie auch der in der unmittelbaren Nähe des Pförtners liegende Abschnitt der Pylorusregion sind durch die Anwesenheit einer besonderen zweiten Drüsenform charakterisirt, — Drüsen, welche im Duodenum neben den Lieberkühn'schen, im Pylorus neben den Pylorusdrüsen vorkommen. Diese Brunner'schen Drüsen (Glandulae duodenales) sind zusammengesetzte verzweigte alveoläre Drüsen, an deren Schläuchen, namentlich am Drüsengrunde, man öfters ansitzende Alveoli antrifft. Der Drüsenkörper liegt hauptsächlich in der Submukosa, ein Theil von ihm kann aber auch in der Mukosa selbst vorhanden sein. Sie münden entweder in die Magengruben (im Magen), oder frei in den Darm (zwischen den Zotten), oder endlich in die Lieberkühn'schen Drüsen. Die Drüsenzellen sind hier im Ganzen denen der Pylorusdrüsen ähnlich, nur erscheinen sie in der Regel etwas kleiner als die letzteren.

Wie die Brunner'schen Drüsen z. Th. in den Magen hinein reichen, so erstrecken sich die Pylorusdrüsen des Magens auf den Anfangstheil des Duodenums. An dieser Stelle sind am letzteren neben kurzen Zotten auch noch Einsenkungen der Schleimhaut vorhanden, die den Magengruben durchaus entsprechen. Die Lieberkühn'schen Drüsen fangen erst in einer gewissen Entfernung vom Pylorus an; sie sind anfangs kurz und erreichen erst dann die Muscularis mucosae, wenn die aus dem Magen sich bis hierher erstreckenden Drüsen aufhören (s. Fig. 135).

Man sieht also, dass Bildungen des Pylorus und des Duodenums ineinander greifen, und dass eine schärfere Grenze zwischen den beiden Abschnitten wenigstens in der Schleimhaut nicht gezogen werden kann. Mit dem Duodenum hören die Brunner'schen Drüsen auf. Zwischen Jejunum und Ileum ist auch mikroskopisch keine scharfe Grenze aufzufinden. Die meisten Unterschiede sind nur quantitativer Natur: im Jejunum sind die Kerkring'schen Falten zahlreicher als im Ileum; die Zotten stehen dichter und sind

schlanker. Auch die Lieberkühn'schen Drüsen scheinen im Jejunum zahlreicher zu sein. Das Ileum, mit Ausnahme des untersten Theiles desselben, ist durch das Vorhandensein der Peyer'schen Plaques ausgezeichnet.

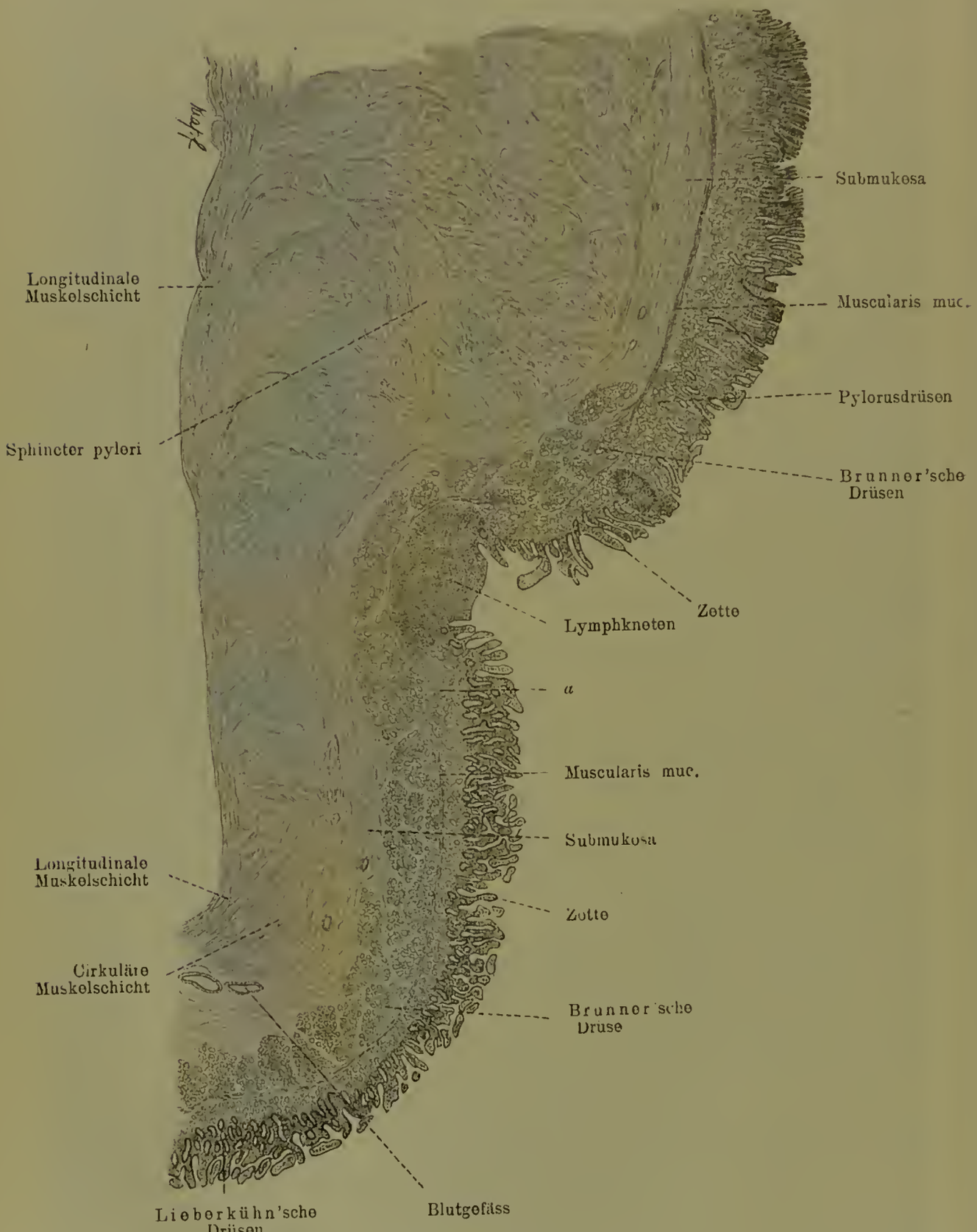


Fig. 135.

Aus einem Schnitt durch die Grenze von Pylorus und Duodenum des Menschen. ca. 18 mal vergr.

Bei *a* greifen die Pylorusdrüsen auf das Duodenum über.

Das Stratum proprium des Dünndarms ist ein lymphoides Gewebe mit darin liegenden Lymphzellen. Es beherbergt die Drüsen und erhebt sich mit den Zotten, deren Achse es bildet. Sowohl gegen die Drüsen, als auch gegen das Zottenepithel und jenes der übrigen Darmoberfläche ist es durch eine eigenthümliche Basalmembran abgegrenzt. Für die histologische Analyse bietet diese letztere einige Schwierigkeiten und deshalb sind die Meinungen über ihre Struktur und deren Deutungen noch sehr verschieden. Sie wird entweder als eine homogene, glashelle, äusserst feine Membran mit eingelagerten Kernen geschildert, oder als eine ganz aus platten Zellen bestehende Lamelle angesehen. Jedenfalls sind Kerne in der Basalmembran enthalten. Unter derselben liegt eine mehr fibrillär gebaute dickere Schicht, welche mit dem Siratum proprium innig zusammenhängt und als eine Differenzirung der letzteren betrachtet werden kann. Gegen die Muscularis mucosae wird das Str. proprium durch eine gegitterte elastische Membran abgeschlossen (J, Mall, beim Hund), deren Lücken für den Durchtritt der Gefässe, Nerven und Muskelfasern bestimmt sind. Die Muscularis mucosae besteht aus zwei Schichten von glatten Muskelfasern, deren Anordnung die gleiche wie auch in der äusseren Muskelhaut ist, d. h. sie besteht aus einer inneren cirkulären und einer äusseren longitudinalen Lage. Die Fasern sind öfters zu Bündeln gruppirt, die dann durch Bindegewebe von einander geschieden erscheinen. Von beiden Lagen, namentlich aber von der inneren, zweigen sich rechtwinkelig Muskelzüge ab, welche in die Tunica propria gelangen, zwischen den Lieberkühn'schen Drüsen verlaufen und bis in die Zotten vordringen. In den letzteren sind sie zu Bündeln angeordnet und liegen in der Nähe der Zottenachse, welche, wie wir sehen werden, durch ein Chylusgefäss eingenommen wird. Die Kontraktion der Zottenmuskulatur bewirkt eine Zusammenziehung der Zotte.

Sehr verbreitet in dem Stratum proprium des Dünndarms sind die Lymphknoten, welche entweder vereinzelt, als solitäre Knötchen, oder zusammengehäuft als sogenannte Peyer'sche Plaques vorhanden sind. — An der Stelle, wo solitäre Knoten vorkommen, pflegen die Zotten zu fehlen, während die Lieberkühn'schen Drüsen zur Seite gedrängt erscheinen.

Der Lymphknoten hat in der Regel eine birnförmige Gestalt. Der dünnere Theil ragt etwas in das Darmlumen hervor, der dickere erstreckt sich bis zur Muscularis mucosae, welche oft eingebuchtet oder bei stärkerer Ausbildung des Lymphknotens sogar durchbrochen wird. Ueber die Zusammensetzung der Knoten können wir uns kurz fassen, da letztere ganz ähnlich beschaffen sind wie diejenigen der Lymphdrüsen (s. diese), d. h. aus einem mit Lymphzellen gefüllten Retikulum bestehen. Ausdrücklich sei hervorgehoben, dass jeder Knoten ein Keimcentrum besitzt.

Die Peyer'schen Plaques (Tonsillae intestinales) sind nichts anderes als ein Haufen solcher einzelner Lymphknoten. Der Bau der letzteren ist genau derselbe. Die nach dem Darmlumen gekehrte Fläche des Knotens ist kon-

tinuirlich vom Darmepithel überzogen. Entspreehend dem Centrum des Knotens findet manchmal eine geringe Einsenkung des Epithels gegen den Knoten statt, welche bei einigen Thieren (Meerschweinchen) und namentlich in Knoten der Peyer'schen Plaques eine grössere Ausdehnung gewinnt, und zur Bildung einer sogenannten Krypte führt.

Da, wo das Epithel mit dem Lymphknoten in Berührung kommt, ist es eigenthümlich verändert. In den meisten Fällen fehlt hier die Basalmembran und die Epithelien liegen dem lymphoiden Gewebe unmittelbar auf. Zwischen den beiden Bildungen fehlt jede Grenze (intermediäre Zone v. Davidoff) und man kann wohl sagen, dass ihre Beziehungen zu einander ausserordentlich innige sind. Die basale Fläche der Epithelzellen ist ausgefasert und die Fasern scheinen kontinuirlich in das Retikulum des Knotens überzugehen.

Was die Gefässe des Dünndarmes anlangt, so unterscheiden wir: 1. Zottenarterien und 2. Kryptenarterien (für die Lieberkühn'schen Drüsen). Die ersteren entspringen hauptsächlich aus dem tiefen arteriellen Netz der Submukosa (s. oben), durchbrechen die Muscularis mucosae, theilen sich unter spitzem Winkel und verlaufen dann, keine weiteren Zweige abgebend, bis zur Spitze der Zotte. Innerhalb der Zotte selbst ist die Arterie axial gelegen. Ihre Kreismuskulatur geht innerhalb der Zotte allmählich verloren (Hund) und an der Spitze derselben zerfällt sie in eine grössere Anzahl von Kapillaren. Diese bilden nun dichte Netze, welche unmittelbar unter der Basalmembran in der Grenzschicht verlaufen. Die breiteren Zotten können zwei Arterien enthalten. Aus diesen Netzen entstehen venöse Kapillaren, die sich zu kleineren Venen sammeln, welche schliesslich in zwei oder mehr Zottenvenen einmünden. Diese verbinden sich mit dem in der Mukosa gelegenen Venennetz. Die hauptsächlich aus dem oberflächlichen Netz der Submukosa stammenden Kryptenarterien passiren ebenfalls die Muskularis und zerfallen ausserhalb derselben in kapillare Netze, die die einzelnen Lieberkühn'schen Drüsen umspinnen und aus welchen wiederum Venen hervorgehen, die in den venösen Plexus der Mukosa einmünden. Die Venen des Plexus mucosus fliessen zu grösseren Stämmchen zusammen, welche mit dem venösen Plexus der Submukosa in Verbindung treten. Es ist hier erwähnenswerth, dass beim Hunde diese Stämme innerhalb der Muscularis mucosae von einigen sich ringförmig um das Gefäss gruppirenden Muskelfasern umgeben werden (Sphincter, J. Mall).

Was die Gefässe der solitären Lymphknotens anlangt, so erwähnen wir hier nur, dass die Kapillaren nicht immer bis zum Centrum reichen und dass also in diesem Falle die Mitte des Knotens gefässlos bleibt.

Die Anfänge der Lymphgefässe des Dünndarmes liegen in der Achse der Zotte. In gefülltem Zustande ist es ein ansehnlicher, unregelmässig cylindrischer, kapillarer Schlauch, der im kollabirten Zustande kaum wahrgenommen werden kann. Ist die Zotte breit, so können zwei Centralkanäle in ihr vorkommen, die an der Spitze ineinander übergehen und auch

durch kurze Anastomosen miteinander verbunden sind. An der Basis der Zotte geht dieser Centralkanal in ein Lymphkapillarnetz über, welch' letzteres dem Zusammenfluss solcher Kanäle seine Entstehung verdankt. Aus diesem Netze sammeln sich nun zahlreiche Lymphgefässe, welche in der Regel senkrecht die Schleimhaut durchsetzen und sich auf dem Grunde der Lieberkühn'schen Drüsen zu einem Geflecht vereinigen. Die Minderzahl der die Schleimhaut durchquerenden Lymphgefässe durchbohrt direkt die Muscularis mucosae, um sich mit dem submukösen Lymphnetze zu verbinden. Das subbasale muköse Netz, von dem eben die Rede war, tritt ebenfalls durch radiäre kurze Aeste mit dem submukösen Lymphnetze in Verbindung.

Die solitären Lymphknoten selbst enthalten keine Lymphgefässe, sondern werden an ihrer Peripherie von einem Lymphgefässkapillarennetz umsponnen. Dasselbe gilt auch für die Knoten der Peyer'schen Plaques.

Von Interesse ist es, dass beim Kaninchen um die Peyer'schen Plaques Lymphsinus vorkommen und ist dadurch eine noch grössere Uebereinstimmung mit den Knoten der Lymphdrüsen gegeben. Die solitären Knoten desselben Thieres entbehren eines solchen Sinus. (Stöhr 94.)

In Bezug auf die Nerven der Mukosa des Dünndarmes ist bisher nur wenig eruirt worden. Eine grosse Zahl markloser Fädchen durchbrechen in Begleitung von Gefässen die Muscularis mucosae. In die letztere treten zahlreiche Nerven ein und bilden dort, nach Berkley (**93. 1**), beim Hunde, eigenthümliche Endzwiebeln und Endknöpfchen, welche möglicherweise motorische Nervenendapparate darstellen. Innerhalb das Stratum proprium, im Bereich der Drüsen und in den Zotten finden sich ebenfalls zahlreiche feinste Nervenfibrillen und deren Komplexe, die in einer vorläufig noch nicht näher bestimmten Weise sich vielfach durchkreuzend mit kleinen Verdickungen oder auch ohne dieselben endigen.

4. Dickdarm, Mastdarm und Anus.

Der Dünndarm hört an der Ileocoecalklappe auf. Das Verhalten der Schleimhaut auf der Klappe ist folgendes: In einer gewissen Entfernung vom Klappenrande werden die Ileumzotten breit und niedrig. In der Nähe des Randes fliessen ihre basalen Abschnitte derart zusammen, dass sie wabenartig sich verbindende Leisten, auf welchen eine geringe Anzahl von Zotten sich erhebt, erzeugen. Am Grunde der Waben münden die Lieberkühnschen Drüsen aus (Gl. colicae). Auf der Coecumseite der Klappe, in unmittelbarer Nähe ihres Randes, sind die Zotten noch spärlicher vertreten und verschwinden schliesslich ganz, während die erwähnten Leisten noch eine ziemliche Strecke weit erhalten bleiben. Jenseits der Klappe, im Coecum, fehlen beim Erwachsenen sowohl die Zotten, als auch die Leisten ganz.

Von der Schleimhaut des Coecum selbst ist nichts Besonderes zu erwähnen.

Der Proeessus vermiformis ist durch den Reichthum seiner solitären Knoten ausgezeichnet, welche zuweilen eine kontinuirliche Lage herstellen. Durch die stärkere Ausbildung der Lymphfollikel werden die Lieberkühn'schen Drüsen verdrängt und gehen als solche vielfach zu Grunde; sie werden durch die Lymphknoten gleichsam durchwachsen und die epithelialen Drüsenzellen mengen sich den Lymphzellen bei. Ueber die definitiven Schicksale der ersteren konnte keine Sicherheit erlangt werden (Rüdinger 91).

In der Schleimhaut des Dickdarmes fehlen die Zotten (beim Erwachsenen gänzlich). Die Lieberkühn'schen Drüsen bilden auch hier eine

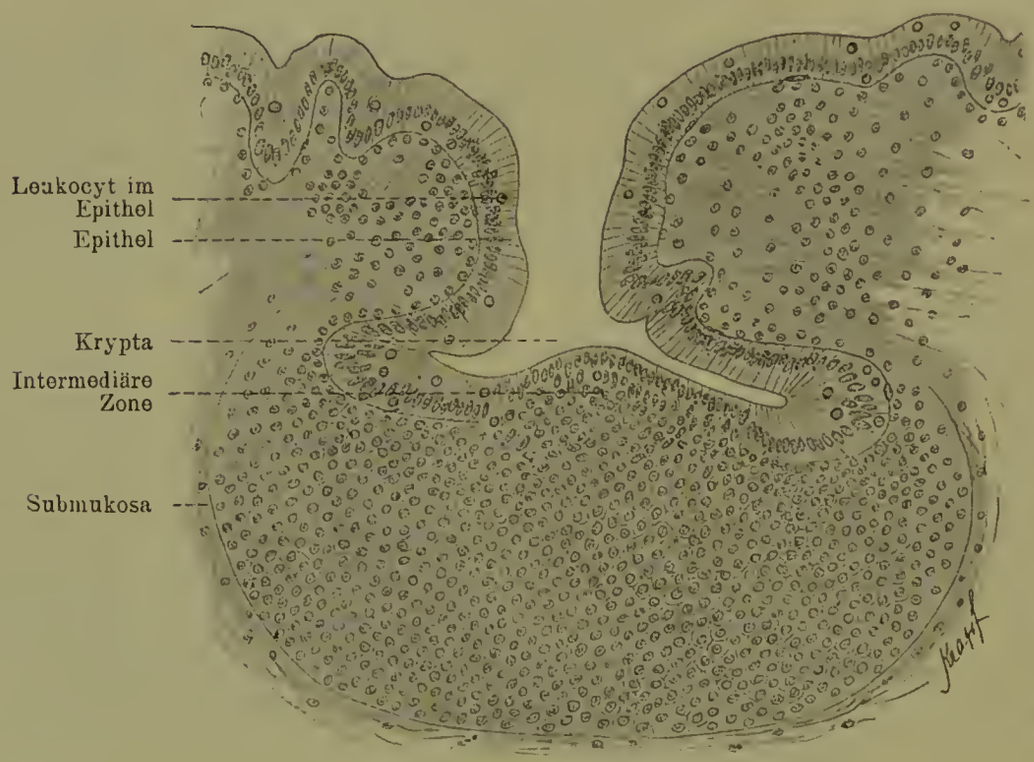


Fig. 136.

Schnitt durch einen solitaren Lymphknoten aus dem Processus vermiformis des Meerschweinchens, eine ausgeprägte Krypta zeigend. ca. 400 mal vergr. (Flemming'sche Flüssigkeit.)

kontinuirliche Lage, welche nur durch solitäre Knoten unterbrochen wird; in der Nähe der letzteren ist die regelmässige Anordnung der Drüsen gestört. Im Dickdarm sind die Lieberkühn'schen Drüsen etwas länger; sie enthalten in der Regel viel mehr Becherzellen als im Dünndarme. Nur im Grunde und an der Mündung der Drüse sind nicht verschleimte Zellen zu finden. Uebergänge von letzteren zu den ersteren sind beim Menschen nachgewiesen worden (Schaffer 91). Die Taeniae und die Plicae sigmoideae hören am S romanum auf und es treten im Rektum die Plicae semilunares an ihre Stelle. Permanente longitudinale Falten, die sogenannten Columnae Morgagni, sind nur im unteren Abschnitte des Rektums vorhanden. Auch sind die Lieberkühn'schen Drüsen hier am längsten. Sie hören zu gleicher Zeit mit den Columnae Morgagni auf.

Gegen den Anus zu bildet die Schleimhaut des Rektums einen drüsenlosen Ring, welcher nach aussen gegen die Haut durch eine wellenförmige Linie abschliesst. Der Uebergang zu der Haut ist ein allmählicher und erinnert an die Verhältnisse, wie sie in der Kardia bestehen; das Cylinderepithel geht aber hier nur nach und nach in das geschichtete Epithel der Haut über.

Um den Anus herum, etwa 1 cm davon entfernt, stehen im Kreise ungemein stark entwickelte Schweissdrüsen, welche an Grösse fast die der Achselhöhle erreichen — die cirkumanalen Drüsen.

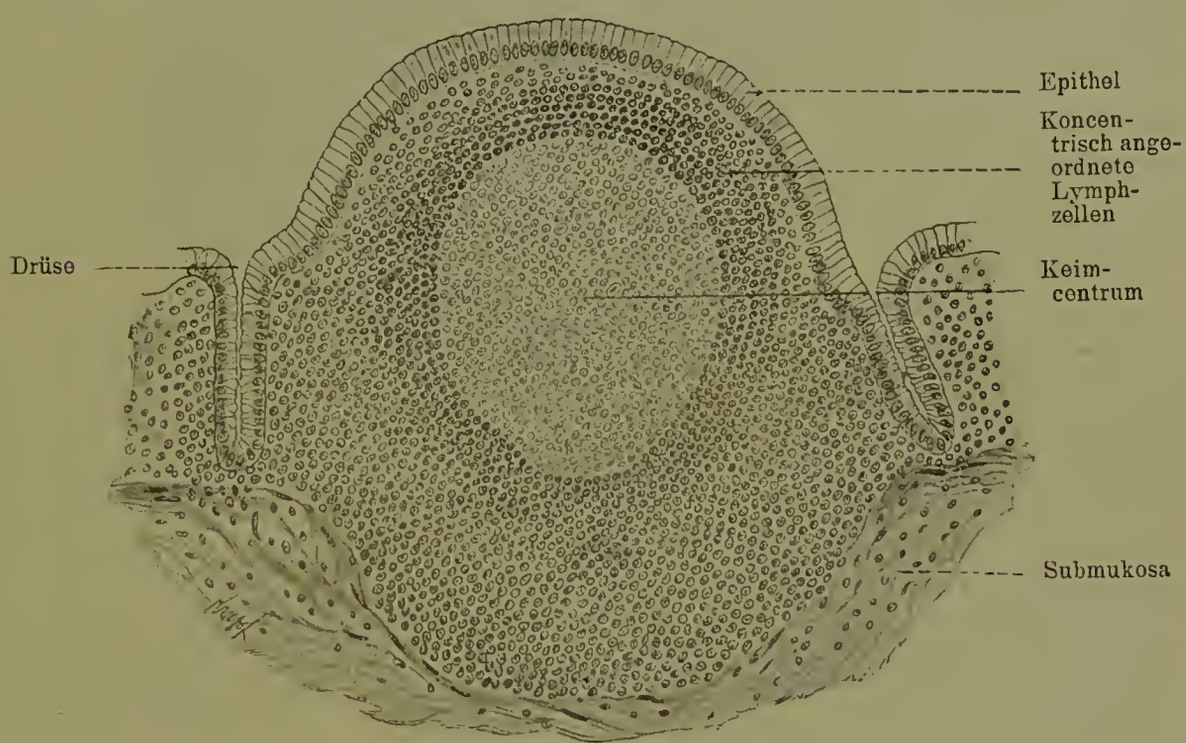


Fig. 137.

Schnitt durch einen Lymphknoten aus dem Dickdarm des Menschen. Vergl. Fig. 87.

5. Bemerkungen über die Sekretion und Fettresorption im Darme.

Die Zellen der Brunner'schen Drüsen des Duodenums zeigen eine Aehnlichkeit mit den Zellen der Pylorusdrüsen. Sie verändern sich auch während der Verdauung in ganz analoger Weise: sie sind im Hungerzustande gross und hell, während der Absonderung werden sie kleiner und trüber. Da nachgewiesen wurde, dass die Zellen der Brunner'schen Drüsen namentlich im Hungerzustande pepsinreich sind, so ist damit eine noch grössere Aehnlichkeit zwischen ihnen und den Pylorusdrüsen gegeben. Was die Lieberkühn'schen Drüsen anlangt, so ist es bekannt, dass im Hungerzustand die Becherzellen derselben ausserordentlich zahlreich sind, nach anhaltender Thätigkeit als solche grösstentheils verschwinden und durch Vergiftungen mit Pilokarpin, in bestimmten Darmabschnitten des Kaninchens, gänzlich zum Schwunde gebracht werden können. Es scheint also, dass die physiologische

Aufgabe der Lieberkühn'schen Drüsen wesentlich in der Schleimsekretion besteht, wenn auch die Möglichkeit einer Produktion eines anderen Sekretes, namentlich im Dünndarm, nicht ausgeschlossen werden kann (vergl. R. Heidenhain 83).

Es wurde bekanntlich bis in die neueste Zeit angenommen, dass das mit der Nahrung aufgenommene Fett im Darme emulgire; weiterhin wurde angegeben, dass die Galle auf die Cuticularsäume der Epithelzellen der Zotten in der Weise einwirke, dass eine corpuskuläre Aufnahme des emulgirten Fettes von Seiten der Zottenzellen (nicht Becherzellen) möglich wird. Und es ist in der That eine vielfach gemachte Beobachtung, dass die Epithelzellen während der Resorption Fettkörnchen enthalten. Es wurde demnach nach Mechanismen gesucht, wie eine solche corpuskuläre Aufnahme von Seite der Zelle geschehe. Es schien damals am wahrscheinlichsten, dass Protoplasmafädchen (Pseudopodien) durch den Cuticularraum ausgestreckt werden und Fett aufspeicherten, das dann sammt dem Pseudopodium in die Zelle eingezogen würde.

Als aber gezeigt worden war, dass nach Fütterung mit Fettsäuren oder -seifen ebenfalls Fettröpfchen in den Epithelzellen auftreten und der Chylus danach, wie nach der Fettfütterung Fett führt, konnte man eine Hypothese aufstellen, welche annimmt, dass das Fett unter dem Einfluss des pankreatischen Saftes in Fettsäuren und Glycerin gespalten wird, dass ferner die Fettsäuren durch das Alkali des Darmsaftes und der Galle gelöst werden und dann innerhalb der Epithelzellen mit dem Glycerin sich zu Fett wieder verbinden. Es ist nun die Aufgabe der Histologie, nach Mechanismen in der Zelle zu suchen, welche die Fettsäuren in Fett umwandeln. Diese Aufgabe soll nach Altmann **94** durch bestimmte Körnchen in der Zelle (Elementarorganismen) vollführt werden. Wie nun diese Fettkörnchen weiterhin in das centrale Zottengefäss gelangen, ist eine neue Frage, deren Beantwortung ebenfalls noch nicht vorliegt.

D. Leber.

Beim Erwachsenen ist die Leber eine netzförmige, tubulöse Drüse. Schon bei Betrachtung mit blossem Auge bemerkt man, besonders deutlich bei einigen Thieren (Schwein), dass sie sich aus gleichartigen, nahezu kugligen Abtheilungen aufbaut. Diese Abtheilungen sind die Leberläppchen. Sie sind von einander durch Bindegewebe (interlobuläres Bindegewebe, die Fortsetzung der Glisson'schen Kapsel) geschieden, in welchem grössere Blutgefässe, Gallengänge und Nerven gelegen sind. Bei Betrachtung eines dickeren Leberschnittes bei schwacher Vergrösserung fällt der radiäre Bau dieser Läppchen auf. In der Mitte der letzteren sieht man eine Lichtung, welche entweder abgeschlossen oder mit der Peripherie der Läppchen durch einen

Kanal verbunden ist (s. u.). Diese Lichtung entspricht der central entstehenden, zum System der Vena cava inf. gehörenden Vene des Läppchens, der V. centralis oder intralobularis.

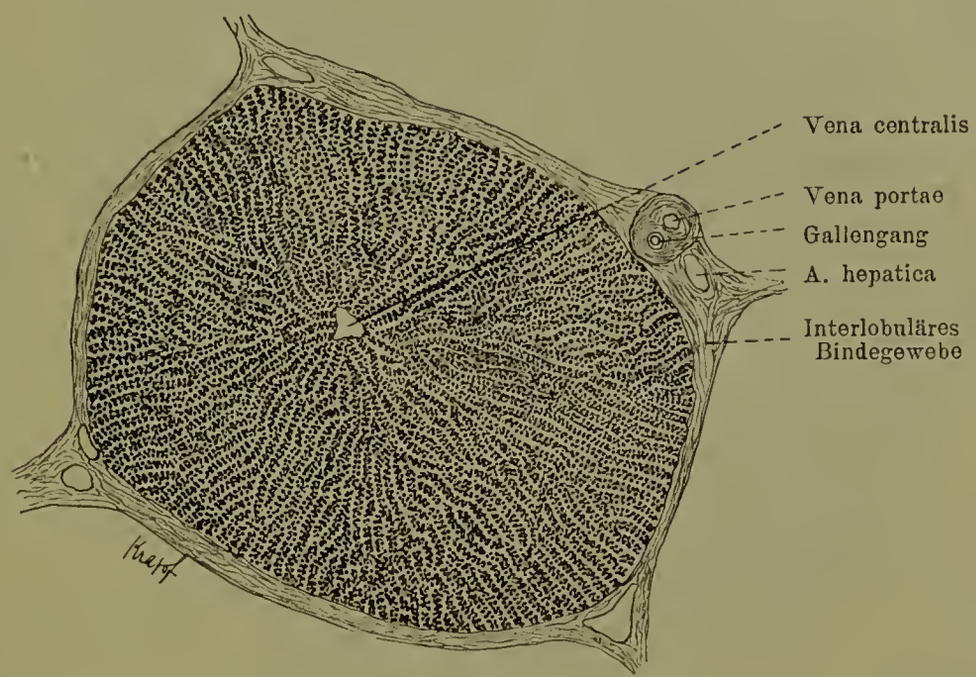


Fig. 138.

Schnitt durch ein Leberläppchen des Schweines, die Leberzellenbalken zeigend. 70 mal vergr.

Von dem Centrum des Läppchens aus bis zu seiner Peripherie gehen zahlreiche, radiär verlaufende, sich vielfach verzweigende und miteinander anastomosirende Züge ab, — es sind die Leberzellenbalken. Zwischen ihnen sind hellere Züge zu sehen, welche z. Th. den Gefässkapillaren, z. Th. dem intralobulären Bindegewebe etc. entsprechen.

Das eben entworfene Bild entspricht nicht genau der Leber des Menschen, weil hier vielfache Verschmelzungen der Läppchen zu doppelten und dreifachen vorkommen und in diesen Fällen eine Sonderung der Lebersubstanz in diskrete Läppchen selbstvertändlich nicht scharf hervortritt.

Die Leberbalken bestehen aus Reihen von Leberzellen, welche meistens eine polyedrische Gestalt besitzen, mit ihren Flächen aneinander stossen, jedoch so, dass zwischen ihnen ein cylindrischer kapillarer Raum eingeschlossen bleibt, den wir als Gallenkapillare näher kennen lernen werden. Die Kanten der Zellen weisen Rinnen auf, die mit den Rinnen der benachbarten Zellen zu einem Kanal sich vereinigen, in welchem Blutgefässkapillaren gelegen sind.

Die feinere Analyse der Leberzellen zeigt, dass sie keine isolirbare Membran besitzen und in der Regel nur einen ruhenden Kern einschliessen; manche Zellen enthalten jedoch zwei Kerne. Von Interesse ist die Thatsache, dass die Leberzellen einiger Thiere mitunter fast ausschliesslich zweikernig sind.

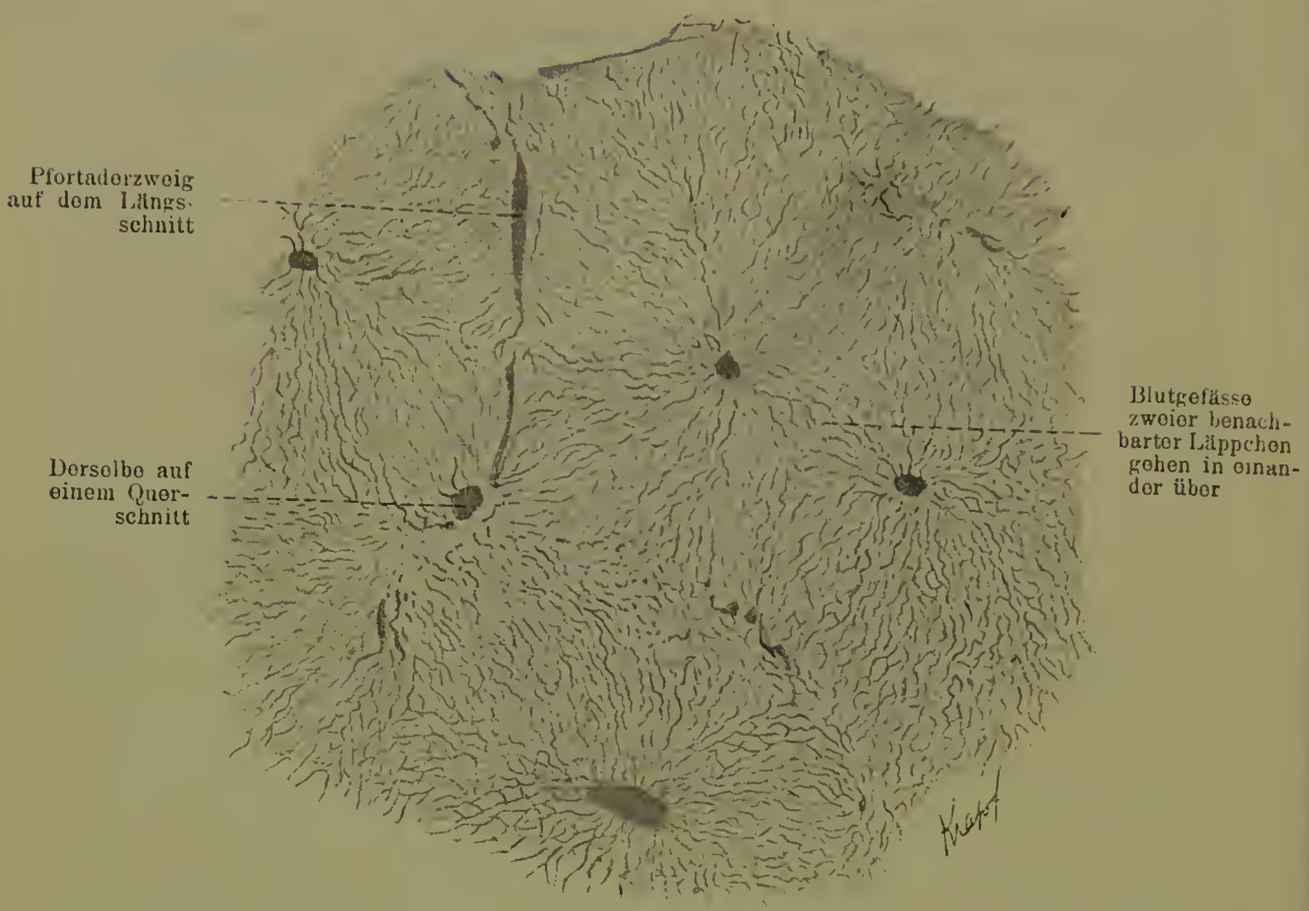


Fig. 139.
Aus einem Schnitt dureh eine injicirte Leber des Kaninehens. Die Begrenzung der Läppehen ist eine unvollständige. ea. 35 mal vergr.

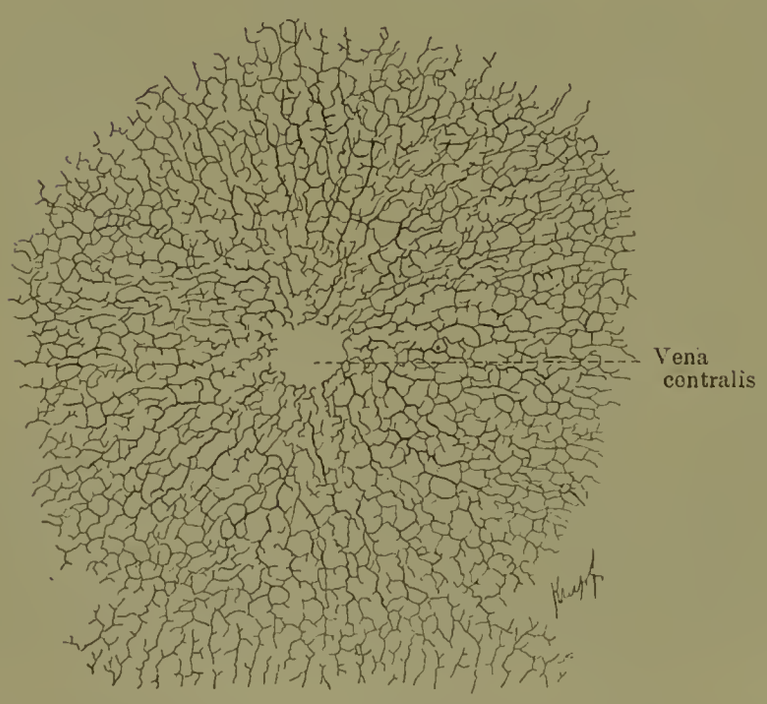


Fig. 140.
Gallenkapillaren des Mensehen. Man sieht wie die Kapillaren des einen Läppehen mit solehen des benaehbarten Läppehen (in der Figur unten) konfluiren. Chromsilbermethode.) 110 mal vergr.

Der Zellenleib der Leberzellen zeigt die bekannte Sonderung in Proto- und Paraplasma, was besonders schön bei hungernden Thieren hervortritt. In diesen Fällen sieht man, dass die Protoplasmanetze um den Kern herum besonders dicht sind und dann in weitmaschige, in der ganzen übrigen Zelle verbreitete Netze übergehen. Das Paraplasma ist undeutlich granulirt, schliesst aber während der Thätigkeit der Zelle Glykogen und Gallentröpfchen (Sekretvakuolen) ein.

Die eben erwähnten Vakuolen im Paraplasma spielen eine bedeutende Rolle bei der Sekretion der Zelle und entstehen dadurch, dass kleinere Tropfen Galle zu einem grösseren konfluiren. Hat die Vakuole eine bestimmte Grösse erlangt, so ist sie bestrebt, ihren Inhalt in die Gallenkapillare zu entleeren; hierbei bildet sich gleichsam ein enger Ausführungsgang, der die Vakuole mit der Gallenkapillare verbindet (Kupffer 73, 89).

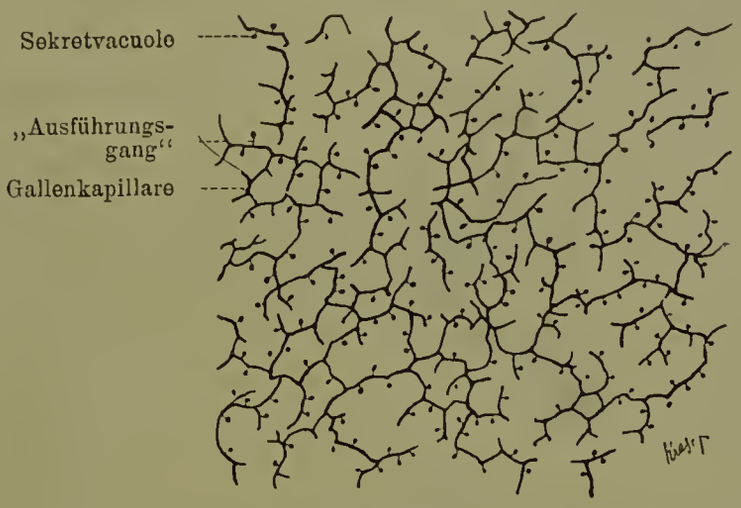


Fig. 141.

Gallenkapillaren des Menschen auf einem Durchschnitt. 480 mal vergr. (Chromsilbermethode.)

Die Gallenkapillaren sind, wie wir erwähnten, nichts anderes als ein röhrenförmiger, kapillärer Raum zwischen den Leberzellen, der also keine besonderen eigenen Wandungen besitzt, vielmehr mit einem Lumen einer schlauchförmigen Drüse, dessen Wände in der Leber des Menschen nur aus zwei Reihen von Zellen gebildet werden, zu vergleichen ist. (Bei niederen Wirbelthieren besteht die Wandung der Gallenkapillaren am Querschnitt aus mehreren Zellen, so z. B. beim Frosche in der Regel aus 3, bei der Natter bis 5.) Die Gallenkapillaren verlaufen naturgemäss der Anordnung der Leberbälkchen entsprechend, also ebenfalls im Allgemeinen radiär. Sie bilden Netze, deren enge Maschen der Grösse der Leberzellen im Ganzen entsprechen.

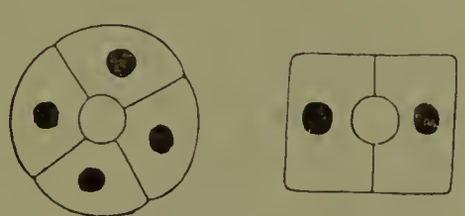


Fig. 142.

Schema der Leberzellenbalken am Querschnitt. Links wird die Gallenkapillare von 4, rechts von 2 Zellen gebildet; letzteres ist beim erwachsenen Menschen der Fall.

An der Peripherie des Läppchens gehen die die Gallenkapillaren einschliessenden Zellen direkt in die Epithelzellen der kleinen und kleinsten interlobulären Gallengänge über. Das Epithel der letzteren ist ein kubisches, die Zellen sind jedoch bedeutend kleiner als die Leberzellen. An der Stelle nun, an welcher Leberzellen in die der kleinsten Gallengänge übergehen, finden sich einige Zellen von abnehmender Grösse, welche den Uebergang vermitteln.

Die Blutgefässe der Leber sind insofern eigenthümlich, als hier ausser den arteriellen und venösen, auch anderen Organen zukommenden Gefässen, noch eine zuführende Vene, die Vena portae vorhanden ist. Die letztere entsteht aus dem Zusammenfluss der V. mesenterica sup. und inf.,

der V. linealis, coronaria ventriculi und aus der V. cystica Sie theilt sich dann in zwei Aeste, wobei der rechte den rechten Leberlappen, der linke die übrigen Lappen versorgt.

Fig. 143.
Aus der Leber des Menschen, die Anfänge der Gallengänge zeigend. (Chromsilbermethode.) 90 mal vergr.

Diese Aeste theilen sich vielfach, bis schliesslich die kleinsten von ihnen an die einzelnen Läppchen gelangen. Noch innerhalb des interlobulären Gewebes erhalten die Pfortaderzweige venöses, aus dem System der A. hepatica stammendes Blut. Dies sind die inneren Wurzeln der Pfortader, welche also aus der Leber selbst herkommen. Auf dem ganzen Wege im interlobulären Bindegewebe verläuft die V. portae und deren Aeste begleitet von den Aesten der A. hepatica und den Gallengängen. Auf einem durch die Leber gemachten Schnitte liegen diese Gebilde neben einander; die zur V. hepatica gehörenden Gefässdurchschnitte liegen von denen der Gallengänge und der V. portae etwas entfernt.

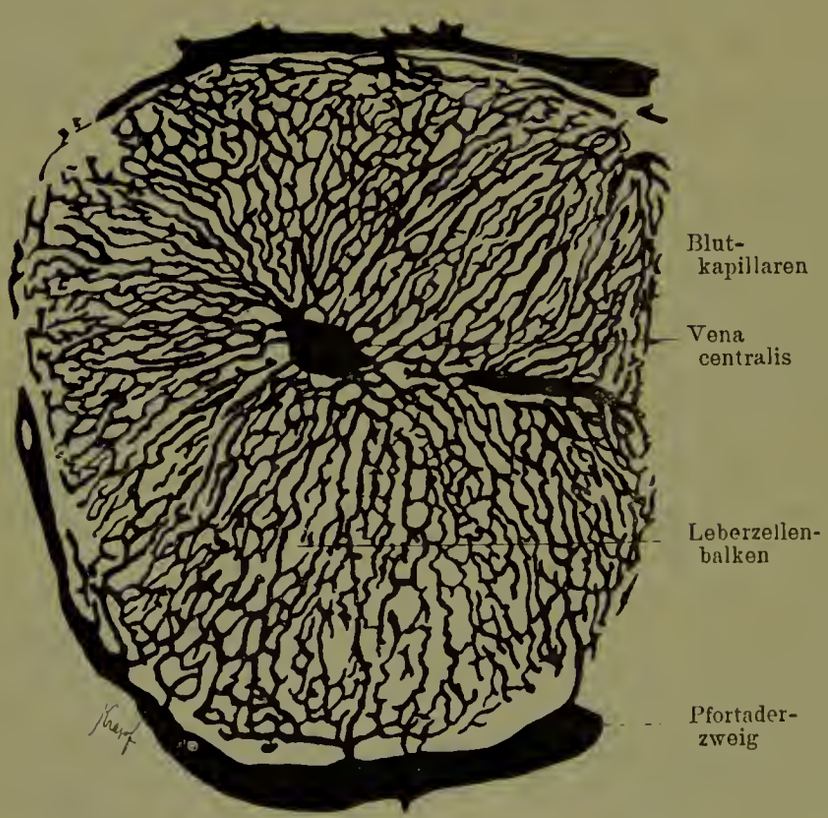


Fig. 144.
Blutgefässe eines Leberläppchen des Kaninchens, injicirt. 100 mal vergr.

In der Umgebung des Läppchens verlaufen die Pfortaderäste derart, dass sie das Läppchen von verschiedenen Seiten umgreifen. Sie werden demnach als vene interlobulares bezeichnet. Diese senden dann kurze Aestchen zum Läppchen ab, welche bei ihrem Eintritt in dasselbe kapillär werden und innerhalb des Läppchens ein engmaschiges,

zwischen den Leberbalken gelegenes Netz bilden. Die Maschen haben ungefähr die Grösse einer Leberzelle und jede von den letzteren kommt also mit den Gefässkapillaren in vielfache Berührung. Alle diese Kapillaren verlaufen gegen die central gelegene Vene des Läppchens — die V. centralis s. intralobularis, welche auf ihrer Abflussstrecke innerhalb des Läppchens Kapillaren fortlaufend in sich aufnimmt.

Diese ohnehin nicht ganz einfachen Verhältnisse des Gefässverlaufes im Läppchen erscheinen nun noch komplizirter, wenn man sich das Verhältniss der Gefässe zu den Gallenkapillaren zu vergegenwärtigen sucht. Will man sich ein Leberläppchen mit seinen Bälkchen, Gefässen und Gallenkapillaren versinnlichen, so berücksichtige man ausser dem bereits Mitgetheilten Folgendes: Die Gallenkapillaren verlaufen an den Flächen der Zellen, die Gefässe an den Kanten (s. oben). So wird eine jede Zelle sowohl von einer Gallenkapillare als auch von Blutgefässkapillaren tangirt. Die Gallen- und Gefässkapillaren berühren sich also nicht, sondern sind beim Menschen durch mindestens eine halbe Zellenbreite geschieden.

Es ist selbstverständlich, dass bei Thieren, bei welchen die Leberbälkchen Röhren sind, die von mehr als zwei Zellen begrenzt werden und deren Gefässe an der Aussenseite der Zellen verlaufen, die Gefäss- und Gallenkapillaren durch eine ganze Zelle von einander geschieden sind.

Ausser den Lymphgefässnetzen, welche die Pfortader und die Leberarterie begleiten, finden sich Lymphnetze um die Aestchen der V. hepatica (v. Wittich). Die Lymphgefässe dringen in die Leberläppchen ein und sind dort zwischen den Leberzellen und den Blutgefässkapillaren gelegen. Es sind perivaskuläre, kapilläre Lymphräume.

Die Nerven der Leber begleiten die Arterie und breiten sich mit derselben aus. Sie enthalten vorwiegend marklose Nervenfasern, in deren Verlaufe spärliche Ganglienzellen liegen. Das Auffinden der intralobulär gelegenen Nervenfäserchen ist mit grossen technischen Schwierigkeiten verbunden und es ist nur in der neuesten Zeit, mit neuen Methoden, gelungen, Nerven bis in das Leberläppchen selbst zu verfolgen. Sie scheinen sich dort an die Gefässbahnen zu halten. Ihre Endigungsweise blieb jedoch unaufgeklärt (Berkley **93. 2.**)

Das Bindegewebe, welches sich im Läppchen vorfindet, bietet einiges Interesse: Bei einer in gewöhnlicher Weise behandelten Leber tritt dasselbe gar nicht zum Vorschein. Wird aber die Leber in bestimmter Weise konservirt (s. Technik), so sieht man im Läppchen überraschend viel Fasern, die in regelmässiger Anordnung von der Peripherie gegen die V. centralis ziehen. Es sind Fäserchen feinster Art und von annähernd gleichem Kaliber, welche sich in der Weise mit einander verbinden, dass sie netzförmige Hülsen um die Gefässkapillaren bilden (Gitterfasern, Kupffer, Oppel **91**). Einzelne stärkere Fasern scheinen sich in geringem Maasse

an der Hülsenbildung zu betheiligen: Sie ziehen ebenfalls von der Peripherie zum Centrum und bilden weite, in radiärer Richtung lang gezogene Maschen.

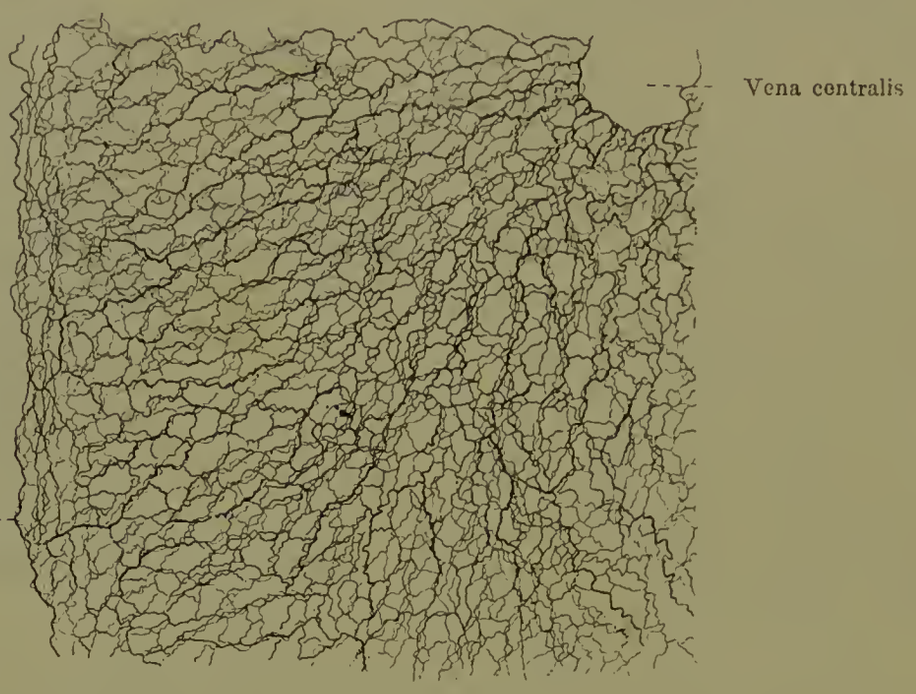


Fig. 145.

Gitterfasern der Leber des Hundes. (Goldchloridmethode.) 120mal vergr.

Die Fasern letzterer Art sind beim Menschen verhältnissmässig weniger ausgebildet, treten aber bei Thieren (Ratte, Hund) viel zahlreicher und stärker auf (Radiärfasern, Kupffer **73**). In welcher Ueppigkeit das Bindegewebe des Läppchens auftreten kann, beweist die beigefügte, nach einem Präparat von Kupffer entworfene Skizze einer Störleber.

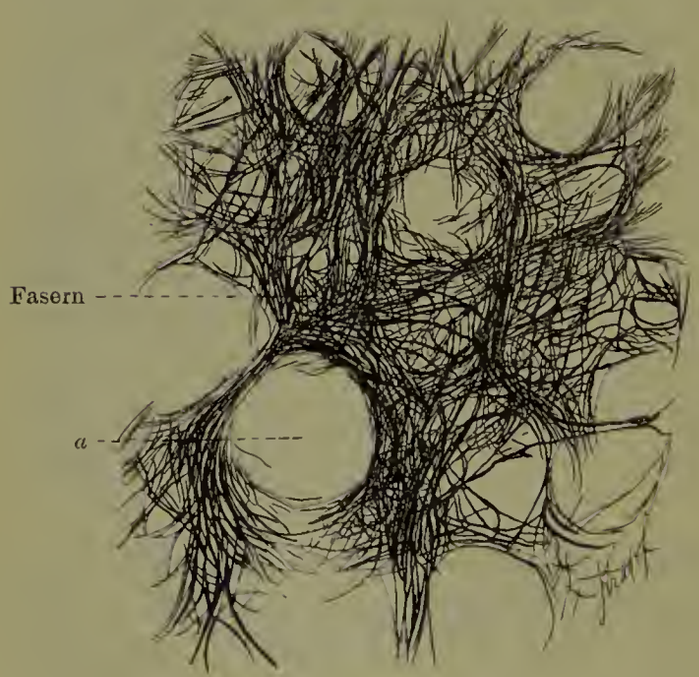


Fig. 146.

Bindegewebe aus der Leber eines Störs. (Goldchlorid, Nachbehandlung mit Nickel-Oxydul-Ammoniak).

Bei *a* ist eine Lücke, worin Leberzellen lagen, welche durch die Behandlung entfernt wurden.

Eigenthümliche Zellen sind die ausschliesslich im Läppchen selbst vorkommenden, nur bei einer ganz bestimmten Behandlung sichtbar werdenden, sogenannten Sternzellen Kupffer's (**76**). Sie sind gleichmässig vertheilt und verschieden gestaltet, langgezogen, in 2—3 und mehr Spitzen auslaufend. Auch sind sie kleiner als die Leberzellen, enthalten einen oder zwei Kerne. Sie zeigen innige Beziehungen zu den Gefässkapillaren, an welche sie sich oft an-

schmiegen. Manchmal setzt sich ein Fortsatz bis zur nächstgelegenen Leberzelle fort und legt sich an dieselbe an. Die Bedeutung dieser Zellen ist bis jetzt unbekannt.

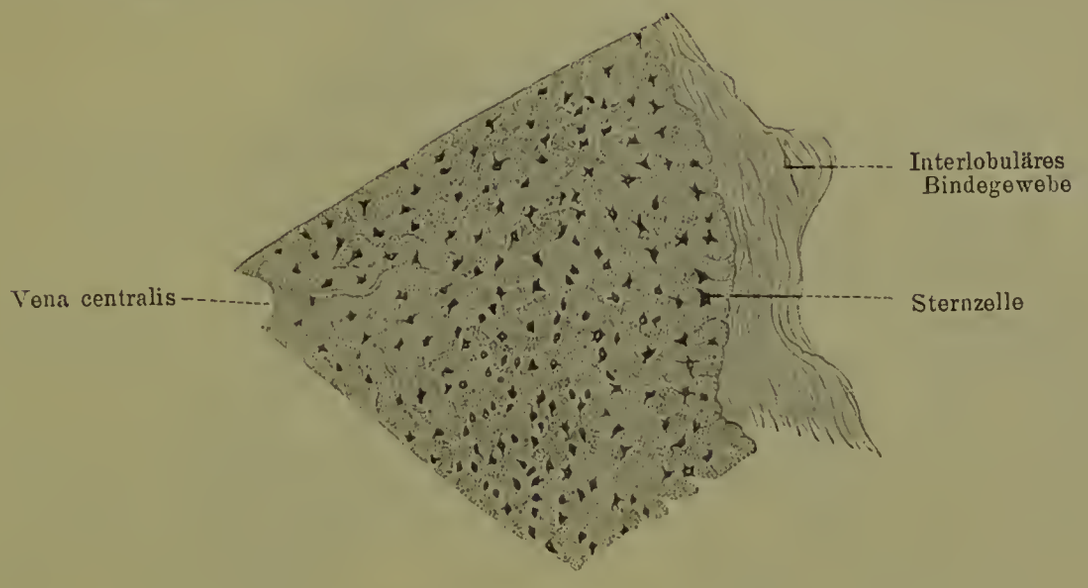


Fig. 147.

Theil eines Schnittes durch ein Leberläppchen des Hundes. 168 mal vergr. (s. Technik.)

Die abführenden Wege der Leber, die Gallengänge, haben ein cylindrisches Epithel, dessen Höhe in direktem Verhältnisse zu dem Kaliber des Ganges steht. Die feinsten besitzen niedere, die mittleren kubische, die grösseren cylindrische Epithelien. Die feineren Gallengänge besitzen ausser einer homogenen Membrana propria keine besonderen Wandungen. Die grösseren haben hingegen eine bindegewebige Hülle, welche sich bei noch grösseren in zwei Lagen gliedert. Den grösseren Aesten kommen noch glatte Muskelfasern zu, welche jedoch keine kontinuirliche Lage bilden. Erst in der Gallenblase tritt die Muskulatur als eine kontinuirliche und zwar doppelschichtige Lage auf. — Das Epithel der Gallenblase ist ein sehr hohes cylindrisches, mit im unteren Drittel der Zellen gelegenen Kernen. Ein Cuticularsaum fehlt oder ist nur sehr schwach angedeutet. Die Schleimhaut der Gallenblase ist in einer eigenthümlichen Weise gefaltet (Gitterfalten); sie enthält nur sehr wenige Drüsen (Schleimdrüsen), welche zahlreicher im Ductus hepaticus, cysticus und choledochus vertreten sind.

Von der Entwickelung der Leber theilen wir Folgendes mit: sie legt sich beim menschlichen Embryo im Laufe des zweiten Monats als eine doppelte ventrale Ausstülpung des Darmes an. Später sprossen solide Balken aus, die sich miteinander vereinigen und hohl werden. Die ganze Drüse ist einheitlich; eine Sonderung in Läppchen ist noch nicht vorhanden. Die Gallenkapillaren finden sich von mehr als zwei Zellenreihen umgeben. Hiermit erinnert der Zustand der embryonalen Leber an Verhältnisse, wie Einrichtungen, wie sie in diesem Organ zeitlebens bei gewissen Thieren bestehen. Erst später, wenn die Venae advehentes, die späteren Pfortader-

zweige, in die Leber einwachsen, beginnt sie sich sekundär in Läppchen zu sondern, wobei der ursprüngliche, obenerwähnte Typus allmählich in den definitiven, für den Erwachsenen charakteristischen, übergeht.

E. Das Pankreas.

Ebenso wie die Leber, ist auch das Pankreas eine zum Darm gehörige und als eine Ausstülpung aus demselben entstehende Drüse. Sie ist durch ihren Ausführungsgang, Ductus pancreaticus oder Wirsungianus, bleibend mit dem Darm verbunden. Der secernirende Theil des Pankreas kann als eine verzweigte alveoläre Drüse mit endständigen Alveolen angesehen werden, letztere allein bilden die Hauptstücke der Drüse. — Die epitheliale Wandung der letzteren besteht aus einer Reihe von Sekretionszellen, welche je nach der Thätigkeit der Drüse verschieden aussehen. Der basale Theil der Zelle zeigt gleichmässiges Protoplasma, der dem Lumen zugekehrte ist granulirt. Das gegenseitige Verhältniss beider Zonen hängt von dem physiologischen Zustande der Drüse ab: Im Hungerzustande ist die granulirte Innenzone der Zelle mächtig ausgebildet, breit; nach einer erfolgten mässigen Sekretion werden die Zellen im Ganzen etwas kleiner und die Granulationen nehmen ab; dementsprechend nimmt die protoplasmatische Aussenzone zu. Hat nun die Drüse längere Zeit secernirt, so konstatirt man ein völliges Fehlen der Körnchen, die ganze Zelle besteht lediglich aus gleichmässigen Protoplasma.

Demnach muss angenommen werden, dass während der Ruhe, auf Kosten des Protoplasmas eigenthümliche Körnchen gebildet werden, welche die Vorstufen des Sekretes der Drüsen sind (Zymogenkörnchen). Während der Thätigkeit schwinden dieselben allmählich, zugleich erscheint im Lumen das flüssige Sekret. Die Zymogenkörnchen im Sekret wurden aber bisher nicht gesehen. Nach der Sekretion wächst die Zelle wieder, erreicht ihr ursprüngliches Volumen und fängt an, abermals Zymogenkörnchen zu bilden. Ob bei der Sekretion Zellen zu Grunde gehen oder nicht, muss dahingestellt bleiben.

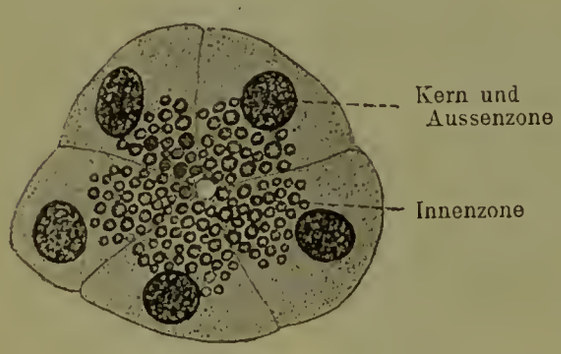


Fig. 148.
Querschnitt durch einen Alveolus des Pankreas des Frosches. Technik Nr. 123.

An diesen Alveolus der Drüse schliesst sich, ähnlich wie in den Speichel drüsen, ein Schaltstück an, welches allmählich in eine Art von Speichelröhre übergeht. Diese besitzt, wie in den Speicheldrüsen, ein cylindrisches Epithel, dessen Zellen aber basal nicht gestrichelt sind (beim Menschen). Die Röhren münden in Ausführungsgänge, welche schliesslich ihrerseits in

den Ductus pancreaticus einmünden. In den secernirenden Alveolen sieht man oft kleine protoplasmatische, polygonale, auch sternförmige Zellen, die

Fig. 149.

Aus einem Schnitt durch das Pankreas des Menschen. (Sublimat.) ca. 200 mal vergr.

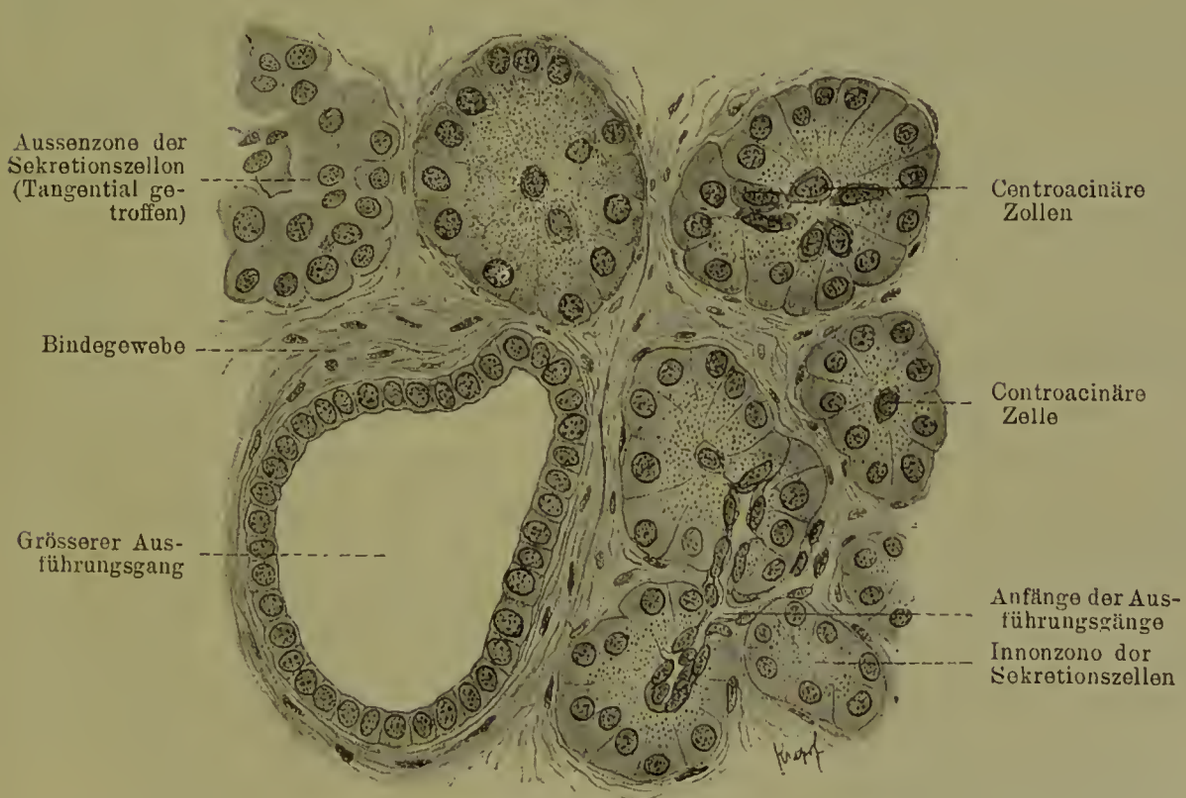


Fig. 150.

Aus einem Schnitt durch das Pankreas des Menschen (Sublimat). 450 mal vergr.

sogenannten centroacinären Zellen von Langerhans. Die Auffassung dieser Gebilde ist zur Zeit noch nicht einheitlich. Langerhans selbst vermuthete, dass sie noch zur Wand des Gangsystems gehören.

Wir müssen ihm in dieser Deutung beistimmen. Wir finden nämlich, dass die hohen Zellen der Alveolen sich unvermittelt den niederen Zellen der Schaltstücke anschliessen. Wenn die Alveolen dicht nebeneinander liegen, so konfluiren die benachbarten Schaltstücke sofort miteinander und werden in diesem Falle bis auf eine oder höchstens ein paar Zellen reduzirt. In Folge dessen entstehen innerhalb des Alveolenkomplexes Bilder, welche, namentlich in collabirtem Zustande des Gangsystems, denen von Langerhans gesehenen völlig entsprechen. Zwischen den secernirenden Zellen finden sich hier und da eigenthümliche, eingeschaltete Zellen vor, deren Körper jedoch der Membrana propria anliegt. Sie gehören ohne Zweifel dem Stützapparate der Drüse an [Keilzellen, Podwyssotzki 82].

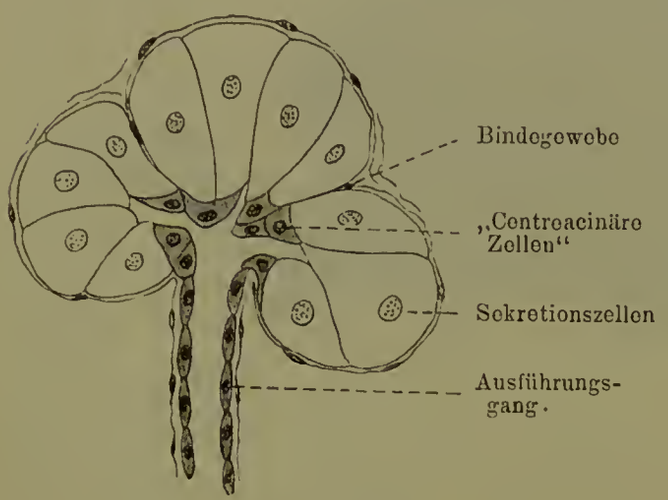


Fig. 151.

Schema des Verhaltens dreier benachbarter Alveolen des Pankreas zum Ausführungsgangsystem, die Herkunft der centroacinären Zellen illustrirend.

Die Membrana propria der Alveolen ist wahrscheinlich homogen und, unmittelbar an sie anschliessend, vermag man noch eine feine dichte, aus Fibrillen bestehende Membran darzustellen, welche ihrer Struktur nach in vielen Beziehungen an die in der Leber und Milz vorkommenden Gitterfasern erinnert (Podwyssotzki 82).

Die Ausführungsgänge haben ein cylindrisches einfaches Epithel; Becherzellen kommen nur im Ductus pancreaticus vereinzelt vor.

Der Drüsenkörper besteht aus vielen makroskopisch sichtbaren Läppchen, welche sämmtlich mit Bindegewebe umgeben sind. Letzteres dringt auch in die Läppchen hinein und findet sich auch zwischen den Alveolis. Begleitet wird es von Gefässen und Nerven.

Die Gefässe dringen mit dem Ductus pancreaticus in die Drüse ein, begeben sich unter Verästelungen in die Läppchen und lösen sich dort in Kapillaren auf, welche die secernirenden Alveolen umspinnen. Die Maschen des Kapillarnetzes sind nicht überall gleich gross. An manchen Stellen sind sie sehr weit, so dass grössere Strecken der Alveolen gefässarm sind.

Was die Nerven betrifft, so finden wir im Pankreas sowohl markhaltige wie marklose Nervenfasern. Auch zahlreiche sympathische Ganglien und zerstreute Ganglienzellen trifft man hier an. Nervenfäserchen sind bis zu den Alveolen (Golgi'sche Methode) verfolgt worden. Bei einzelnen Raubthieren, so z. B. bei der Katze, sind im Bindegewebe der Bauchspeicheldrüsen sehr viel Pacini'sche Körper vorhanden.

Das Pankreas entwickelt sich in einer ganz eigenthümlichen Weise. Der grösste Theil, mit dem Ductus Santorini entsteht aus der dorsalen Darmwand, ein kleinerer Theil aus dem Ductus choledochus. Der letztere Abschnitt mit seinem Ductus Wirsungianus verschmilzt mit dem dorsal entstandenen Pankreas, wobei der Ductus Santorini sich rückbildet, so dass nunmehr in der Regel das ganze Pankreas in den Ductus Wirsungianus resp. Choledochus ausmündet.

Technisches zur Behandlung der Verdauungsorgane.

212. Zur allgemeinen Orientirung über den Bau der Mundschleimhaut empfiehlt es sich, dieselbe mit Sublimat oder Alkohol zu fixiren, in Stücken durchzufärben und an Querschnitten zu studiren. Fasst man dagegen Spezielles in's Auge, so z. B. die Drüsen, die Verbreitung der Mitosen, der Nerven etc., so wird man selbstverständlich die dazu geeigneten Methoden gebrauchen.

213. Um Uebersichtsbilder des Baues der Zähne zu erhalten, bediene man sich macerirter Zähne, welche man in derselben Weise wie die Knochen schleift (T. 147).

214. Will man an einem unentkalkten Zahne die Verhältnisse der Hart- und Weichtheile zu einander studiren, so wende man die Koch'sche Versteinerungsmethode an (s. T. 153).

215. Die Struktur der Zähne kann auch an Schnitten untersucht werden. Selbstverständlich müssen hierzu die Zähne entkalkt sein. Man wendet dieselben Methoden wie beim Knochen an. S. T. 152. Salzsäure, verdünnte Chromsäure und Pikrinsäure lösen jedoch die Schmelzprismen auf, wobei die Kittsubstanz der letzteren zuerst in Lösung tritt (von Ebner **91**).

216. Schmelz junger Zähne färbt sich in Chromsäure und deren Salzen braun, in Osmiumsäure schwarz. Schon in den Schmelzzellen (Adamantoblasten) sieht man Tropfen, welche die Färbung der Osmiumsäure annehmen. Aetzt man Längsschliffe durch den Schmelz mit Salzsäure, so tritt die Kreuzung seiner Prismen deutlich hervor (Schreyer'sche Linien).

217. Um die Fibrillen des Dentins zu sehen, entkalke man einen Zahn in der von v. Ebner empfohlenen Flüssigkeit (T. 152), Zähne jugendlicher Individuen sind hierzu besonders geeignet. Auch cariöse Zähne liefern mitunter sehr deutliche Bilder. Aetzen der Schliffe mit Salzsäure führt ebenfalls zum Ziele.

218. Das Cement, und namentlich das zellenarme, enthält eine grosse Zahl von Sharpey'schen Fasern.

219. Die Entwickelung der Zähne studire man an Embryonen, deren Kiefer man fixirt, entkalkt und in Serienschnitte zerlegt. Am Bequemsten verschafft man sich Schafembryonen, welche in Schlachthäusern fast immer zu haben sind.

220. Um speziell die Schmeckbecher oder Geschmacksknospen der Zunge und namentlich die gegenseitigen Beziehungen der sie zusammensetzenden Zellen darzustellen, ist eine Fixirung in Flemming'scher Lösung zu empfehlen. Die sehr sorgfältig zur Schnittrichtung orientirten Schmeckbecher werden entweder in Serien genauer Quer- oder Längsschnitte (nicht über 5 μ) zerlegt und mit Safranin-Gentianaviolett gefärbt (s. T. 118).

221. Die Nerven der Schmeckbecher werden entweder nach der Golgi'schen Methode bearbeitet oder mit Hilfe des Goldchlorids dargestellt (vergl. T. 239). In letzterem Falle wird z. B. eine Papilla foliata eines Kaninchens mit einem scharfen Rasirmesser flach abgetragen und (vergl. pag. 177, 3) in Citronensaft auf 10 Minuten eingelegt, dann für $^3/_4$—1 Stunde in Goldchlorid übertragen, nach welcher Zeit das Ganze in schwach mit Essigsäure angesäuertem Wasser (5 Tropfen auf 100 ccm Wasser) dem Lichte exponirt wird. Nach geschehener Reduktion behandelt man mit Alkohol und schneidet senkrecht zu den Leisten des Organs. Die Schnitte kann man kurze Zeit mit Ameisensäure behandeln, worin sie etwas aufquellen, spült sie mit Wasser ab und schliesst sie in Glycerin ein.

222. Die Untersuchung der Drüsen kann in indifferenten Flüssigkeiten (z. B. 0,6 % Kochsalzlösung) an bestimmten Objekten vorgenommen werden, so an den Drüsen der Nickhaut des Frosches, beim Kaninchen, an einzelnen Läppchen des Pankreas, welche letzteren z. Th. sehr dünn und daher der mikroskopischen Beobachtung ohne Weiteres zugänglich sind. Bei Warmblütern ist die Anwendung des Wärmetisches selbstverständlich angezeigt.

223. Die Drüsen bieten in verschiedenen Sekretionsphasen verschiedene Bilder, welche man sich entweder durch Fütterung und Abtödtung des Thieres im geeigneten Momente verschafft, oder durch Reizung bestimmter Nerven hervorruft, oder endlich durch die Anwendung der in dieser Beziehung werthvollen Gifte, wie Atropin und Pilokarpin erzeugt. Beim Kaninchen z. B. wendet man in der Regel 1 ccm einer 5 % Lösung von Pilocarp. hydrochlor., oder 1 ccm einer 0,5 % Lösung von Atropin. sulfur. per Kilo Thier an. Bei einer Atropinintoxikation wird die Sekretion unterdrückt, bei Pilokarpinvergiftung gesteigert. Man bekommt also auf diese Weise entweder mit Sekret beladene oder erschöpfte Drüsenzellen.

224. Sorgfältig gewähltes Material muss auf Schnitten untersucht werden, welche solchen Stücken entnommen sind, die entweder mit Flemming'scher Lösung oder mit Sublimat fixirt worden sind. Aber schon eine Fixirung mit starkem Alkohol liefert instruktive Bilder.

225. Was die Färbung der Präparate anlangt, so erwähnen wir hier, dass die Gianuzzi'schen Halbmonde an mit Flemming'scher Lösung fixirten Stücken sich etwas dunkler als das Uebrige färben; an mit Alkohol oder Sublimat behandelten Objekten färbt Hämatoxylin die Monde am intensivsten. Auch die Schaltstücke (Speicheldrüsen) nehmen in Hämatoxylin und Karmin eine stärkere Färbung an. Die Speichelröhren lassen sich mit gewissen Farbestoffen besonders scharf hervorheben, so z. B. mit Kongoroth als zweite Farbe nach Hämatoxylin angewandt, auch andere saure Aniline finden hier Anwendung (vergl. weiter unten beim Magen). An der Mehrzahl der Speicheldrüsen, nicht an der Parotis des Kaninchens und der Sublingualis vom Hund), lassen sich durch Schütteln (um den Luftzutritt zu ermöglichen) kleiner, frisch gewonnener Stücke derselben mit verdünnter, wässeriger Pyrogallussäure die Speichelröhren dunkelbraun färben (Kalkreaktion). Die Farbe hält sich in Alkohol eine Zeit lang; es können also auch Schnitte, am Zweckmässigsten aus freier Hand, gemacht werden (Merkel 83).

226. Das Mucin (Schleim) löst sich in verdünnten Alkalien, z. B. in Kalkwasser, und kann aus diesen Lösungen mit Essigsäure gefällt werden. Der Niederschlag löst sich im Ueberschuss der Essigsäure nicht. Durch Alkohol wird Mucin gefällt; beim Kochen nicht. Mucinogen färbt sich nicht mit Hämatoxylin, wohl aber das Mucin selbst. Man kann durch diese Methode eine thätige und eine ruhende Drüse unterscheiden (R. Heidenhain 83). Nach Vorbehandlung mit Alkohol färbt sich der Schleim in Safranin orangegelb. Besonders werthvoll für den Nachweis von Mucin ist die von H. Hoyer (90) empfohlene Farbe (hauptsächlich auf Alkoholpräparate angewandt), das Thionin, oder dessen Ersatz, das Toluidin. Ueberhaupt scheinen die basischen Anilinfarben eine besondere Affinität zum Schleim zu haben.

Durch Anwendung dieser Methoden lassen sich in gemischten Drüsen die Schleim secernirenden Schläuche leicht nachweisen.

Das Gangsystem (Sekretions- und Ausführgänge der Drüsen) lassen sich unter Umständen nach der Golgi'schen Methode darstellen (siehe diese).

227. Will man Uebersichtsbilder vom Oesophagus gewinnen, so wähle man entweder kleinere Thiere, deren Speiseröhre vermittelst der Paraffinmethode bearbeitet werden kann, oder grössere, deren Oesophagus dann in Celloidin geschnitten werden muss. Soll auch im letzteren Falle die Paraffinmethode in Anwendung kommen, so bearbeite man nur Theile des Organs (z. B. Stücke der Schleimhaut allein etc.).

228. Die Schleimhaut des Magens möglichst frisch, noch lebenswarm, fixire man am Besten in Sublimat. Aber auch Osmiumgemische leisten Gutes; nur die Färbbarkeit ist bei Sublimatfixirungen eine ausgiebigere. Um den Magen, auch Darm, im gedehnten Zustande zu fixiren, ist es nöthig, dieselben mit der Fixirungsflüssigkeit prall zu füllen und den ganzen Magen

oder Darm nach geeigneter Unterbindung in die betreffende Flüssigkeit zu legen.

229. An mit Sublimat oder Alkohol fixirter Magenschleimhaut lassen sich die Belegzellen von den Hauptzellen durch Färbungen hervorheben. Am Bequemsten und Sichersten ist folgende Methode: Die mit Wasser auf dem Objektträger aufgeklebten Schnitte werden mit Hämotoxylin gefärbt und dann in eine verdünnte Lösung von Kongoroth in Wasser gebracht, bis die Schnitte eine rothe Färbung zeigen (Minuten); dann wird mit verdünntem Alkohol ausgewaschen, bis die Belegzellen roth, die Hauptzellen bläulich erscheinen. Auswasehen in Alkohol u. s. w. (Stintzing). Ueberhaupt haben fast alle sauren Aniline eine Affinität zu den Belegzellen und können deshalb die rothen mit Hämatoxylin und die blauen mit Karmin kombinirt werden. Es erscheinen dann die Hauptzellen in der Farbe des Karmins oder Hämatoxylins, die Belegzellen in der Farbe der Aniline gefärbt.

230. Eine lebenstreue Fixirung des zottentragenden Dünndarmes ist mit grossen Schwierigkeiten verbunden, weil das axiale Zottengewebe sich in der Fixirungsflüssigkeit von der sich zuerst fixirenden Epithellage zurückzuziehen pflegt, wodurch an der Spitze der Zotte Räume entstehen, welche sicher Artefacte sind. Am besten noch ist es, die lebenswarm aufgeschnittenen Stücke in Osmiumgemischen zu fixiren. Injizirt man Darmstücke mit Alkohol oder Sublimat und dehnt dabei die Darmwand beträchtlich aus, so verkürzen sich sowohl die Drüsen als auch die Zotten. Hinsichtlich der Becherzellen ist das zu vergleichen, was oben über Schleim gesagt worden ist.

231. Zum Studium der Fettresorption arbeitet man gegenwärtig an mit Osmium fixirten Präparaten und namentlich an solchen mit der Altmann-schen (s. S. 122) Methode hergestellten.

232. Die Untersuchung der solitären Lymphknoten und der Peyerschen Plaques geschieht wie die der Lymphdrüsen. Besonders günstig hierzu ist das Coecum des Kaninchens und des Meerschweinchens.

233. Die Nerven der Darmschleimhaut lassen sich mit der Golgi'schen Methode darstellen (siehe diese). Die gröberen, so der Auerbach'sche und der Meissner'sche Plexus nach der Goldmethode (Löwit'sches Verfahren T. 177, 1). Aber auch ein Färben mit Hämatoxylin an mit Alkohol in gedehntem Zustande fixirten Darmstücken führt zum Ziele. Es erscheinen hierbei an der isolirten und flach ausgebreiteten Muskel- oder Schleimhautschicht die erwähnten Plexus etwas dunkler.

234. Die Läppchenanordnung der Leber sieht man besonders deutlich bei der Schweineleber. Die Leber des Menschen und der meisten Haussäugethiere zeigt die Läppchen nicht scharf abgegrenzt, zu 2 oder 3 miteinander verbunden (konfluirt). Die Leber von Föten, Neugeborenen

und Kindern zeigt entweder gar keine oder eine nur wenig deutliche Gliederung in Läppchen, dagegen deutlicher, als die der Erwachsenen die perivaskulären Räume der Blutgefässe.

235. Für die Untersuchung der Leberzellen dienen am zweckmässigsten kleinere Stücke, welche man mit 1 % Osmiumsäure oder mit Osmiumgemischen behandelt; in letzterem Falle ist die Nachbehandlung mit Holzessig empfehlenswerth (T. 18). Auch eine Fixirung in Sublimat und eine Färbung mit Hämatoxylin (nach M. Heidenhain T. 61) ist zu empfehlen.

236. Um das Glykogen der Leberzellen zu sehen, verfährt Ranvier (89) folgendermassen: Stücke einer Leber eines vorher 2 Tage lang mit gekochten Kartoffeln gefütterten Hundes werden mit dem Gefriermikrotom geschnitten und in Jodserum (T. 13) untersucht. Es erscheint nach kurzer Zeit das Glykogen in weinrother Farbe. Räuchert man solche Glykogenreaktion zeigende Schnitte mit Osmiumdämpfen, so lässt sich diese Färbung für 24 bis 48 Stunden fixiren.

Das Glykogen ist unlöslich in Alkohol und Aether, färbt sich mit Jodlösungen portweinroth; die Farbe schwindet beim Erwärmen, kommt aber beim Erkalten wieder.

237. Um die Anordnung der Gefässe der Leber zu sehen, injizirt man sie gewöhnlich von der Pfortader aus. Die Injektion von der Arterie aus liefert in der Regel weniger vollständige Bilder.

Zur Darstellung von Gallenkapillaren bedient man sich ebenfalls des Injektionsverfahrens. Chrzonszczewsky empfiehlt folgende Methode der sogenannten physiologischen Selbstinjektion: in die Vena jugularis ext. wird eine gesättigte wässerige Lösung von Indigokarmin im Laufe von 1½ Stunden dreimal injizirt (Hund auf einmal je 50 ccm, Katze 30 ccm, erwachsenes Kaninchen 20 ccm). Nach dieser Zeit tödtet man das Thier und fixirt kleinere Leberstücke in absolutem Alkohol, in Chlorkalium oder indem man die Blutgefässe mit einer gesättigten Chlorkaliumlösung ausspritzt. Auch kann man die Blutgefässe nachträglich mit Karminleim injiziren und die Leber im Ganzen in Alkohol härten. Man bekommt auf diese Weise die Gallenkapillaren mit Indigokarmin, welcher aus den Blut- und Lymphgefässen durch die Leberzellen in die Gallenkapillaren ausgeschieden worden ist, die Blutgefässe mit Karminleim gefüllt. Beim Frosch lässt sich eine physiologische Injektion der Gallenwege noch einfacher ausführen: Man injicirt in den Lymphsack des Thieres 2 ccm der oben genannten Indigokarminlösung und tödtet das Thier nach ein paar Stunden. Die Leber wird in obiger Weise fixirt und weiter behandelt.

238. Man kann die Gallenwege auch auf direktem Wege, vom Ductus hepaticus oder choledochus aus injiziren. Man bedient sich dann am besten einer konzentrirten Lösung von Berlinerblau in Wasser (in Wasser lösliches Berlinerblau). Jedoch sind die Resultate solcher Injektionen oft

keine befriedigende und auch in günstigeren Fällen werden in der Regel nur einzelne periphere Distrikte der Leber verhältnissmässig gut injizirt.

239. Man kann die Gallenkapillaren mit einem Silbersalz imprägniren und zwar in den von Ramon y Cajal für andere Zwecke angegebenen Flüssigkeiten, d. h. frische Leberstücke kommen auf etwa 2—3 Tage in eine Kalium-Biehromat-Ueberosmiumsäurelösung (4 Vol. einer 3% Kaliumbichromatlösung und 1 Vol. einer 1% Ueberosmiumsäure); dann kommen die so behandelten Stücke (vergl. T. 128) in eine $^3/_4$% wässerige Silbernitratlösung. Die Objekte können, nach einem flüchtigen Abspülen in dest. Wasser aus freier Hand geschnitten werden, die Schnitte abermals sehr kurze Zeit in Wasser abgespült, in absol. Alkohol auf kurze Zeit übertragen, mit Toluol geklärt und in Kanadabalsam ohne Deckglas als Dauerpräparat aufgehoben werden. Man kann zwar auch, sowohl in Celloidin, als auch in Paraffin einschliessen, nur muss die Einschliessung sehr rasch vor sich gehen, geschieht aber immer auf Kosten der Güte des Präparates. Die Gallenkapillaren erscheinen bei durchfallendem Lichte schwarz.

240. Eine weitere Methode, welche ausgedehntere Territorien der Gallenkapillaren zeigt, ist die folgende: Ein Stück Leber eines frisch getödteten Thieres wird mit Kalium bichromicum in von 2 auf 5% rasch ansteigender Lösung fixirt. Nach 3 Wochen bringe man das Stück in eine $^3/_4$% Lösung von Silbernitrat. Nach wenigen Tagen, nach 8 Tagen sehr ausgebreitet, erscheinen die Gallenkapillaren auf Schnitten bei durchfallendem Lichte schwarz (Oppel **90**).

241. Mitunter färben sich die Gallenkapillaren an Objekten, welche nach der R. Heidenhain'schen Färbungsmethode (T. 82) behandelt worden sind. Hierbei färben sich aber nur kleinere Partien und auch diese sehr inkonstant. Aber auch nach Anwendung anderer Färbungen, z. B. der Methode von M. Heidenhain (T. 61), nach der Behandlung mit Gold (s. u.), färben sich mitunter kleine Bezirke der Gallenkapillaren.

242. Bei allen diesen, zur Darstellung der Gallenkapillaren dienenden Methoden, sei es, dass dieselben die Kapillaren durch physiologische Selbstinjektion oder durch direkte Injektionen oder endlich durch Imprägnationen sichtbar machen, treten auch die Sekretvakuolen der Leberzellen zu Tage.

243. Um das Bindegewebe der Leber darzustellen, wobei namentlich die Gitterfasern deutlich zum Vorschein kommen, kann man Leberschnitte zunächst nach Kupffer (**76**) folgendermassen behandeln. Frische Leber wird mit dem Doppelmesser geschnitten und die dünnsten Schnitte entweder mit 0,6% Kochsalzlösung oder 0,05% Chromsäurelösung kurze Zeit behandelt. Aus dieser Lösung kommen sie in eine sehr verdünnte Goldchloridlösug (nach Gerlach): 1 g Goldchlorid, 1 ccm Salzsäure, 10,000 Wasser, auf 1 bis mehrere Tage in's Dunkle, bis sie eine röthliche

oder violette Farbe angenommen haben. Diese Schnitte zeigen, wenn die Färbung gelungen ist (was durchaus nicht immer der Fall ist), die Gitterfasern und mitunter auch die Sternzellen.

Statt der Doppelmesserschnitte kann man Schnitte auch mit dem Gefriermikrotom anfertigen, um sie nach der erwähnten Methode weiter zu behandeln (Rothe).

244. Sicherer kommen die Gitterfasern zum Vorschein, wenn man die folgende von Oppel (**91**) angegebene Methode anwendet: In Alkohol fixirte frische Leberstücke werden auf 24 Stunden in eine $^1/_2$ % wässerige Lösung von Kalium chromicum flavum gebracht (grössere Stücke in stärkere Lösungen, bis 5 %). Man spüle sie dann mit einer sehr dünnen Höllensteinlösung (einige Tropfen einer $^3/_4$ % Lösung auf 30 ccm dest. Wasser) ab und lege sie in eine $^3/_4$ % Lösung von Silbernitrat. Nach 24 Stunden haben sich in der Leber intralobuläre, die Blutkapillaren umspinnende Fasernetze gefärbt. Die günstigsten Stellen liegen an der Peripherie des Stückes und erstrecken sich etwa bis zu 1 mm in die Tiefe. Man schneide entweder aus freier Hand, oder schliesse in Celloidin oder Paraffin möglichst rasch ein.

245. Kleine frische Leberstücke können, um die Gitterfasern zur Darstellung zu bringen, auch 2—3 Tage mit einer $^1/_2$ % Chromsäurelösung behandelt werden und dann 1—2 Tage mit einer $^1/_2$ % Silbernitratlösung. Weitere Behandlung wie bei der vorigen Methode.

246. Die Methode von Mall (siehe T. 137) kann auch zur Darstellung des Bindegewebes der Leber angewendet werden.

247. Zur Darstellung der Nerven in der Leber empfiehlt Berkley (**93. 2**) folgende Methode: $^1/_2$—1 mm breite Streifen der Lebersubstanz werden in $^1/_2$ % gesättigte Lösung von Pikrinsäure in Wasser auf 15 bis 30 Minuten gelegt und dann in eine Lösung von Kalium bichromicum und 2 % Osmiumsäure (100 : 16) im Dunkeln bei 25° C. auf 48 St. gebracht. (Diese Lösung muss man vor dem Gebrauche einige Tage in der Sonne stehen lassen). Die Objekte werden nun mit einer $^1/_4$—$^3/_4$ % wässerigen Silbernitratlösung 5 – 6 Tage behandelt, gewaschen, geschnitten, (rasche Celloidineinbettung nicht ausgeschlossen) in Bergamottöl aufgehellt und in Xylol-Kanadabalsam übergeführt.

248. Speziell über die Pankreaszellen ist hier zu erwähnen, dass sie an sehr dünnen Läppchen vom Pankreas des Kaninchens ohne Weiteres untersucht werden können (Kühne und Lea).

249. Um die Innen- und Aussenzone der Zellen zu sehen, giebt es verschiedene Methoden. An Schnitten, welche in Alkohol fixirten Objekten entnommen sind, färben Karmine die Aussenzone der Zellen intensiver als die innere (R. Heidenhain 83). Für die Färbung der Innenzone empfiehlt es sich, Pankreasstücke in Flemming'scher Flüssigkeit zu fixiren, mit

Safranin zu färben und in alkoholiseher Pikrinsäure auszuwasehen. Die Körner der Innenzone (Zymogenkörner) erscheinen roth.

250. Auch mit der Biondi-Ehrlich'sehen Mischung (T. 75) färben sich die Körnchen der Innenzone roth.

251. Am einfachsten und prägnantesten stellt man die Zymogenkörnchen mit den Altmann'schen Methoden dar (s. T. 122).

252. Die Sekretions- und Ausführungsgänge lassen sich beim Pankreas wie bei den Speieheldrüsen und der Leber durch die Chromsilbermethode darstellen (vergl. T. 239).

III. Respirationsorgane.

A. Der Kehlkopf.

Das Schleimhautepithel des Kehlkopfes ist flimmernd, mehrzeilig, kann Becherzellen enthalten und ruht einer dieken Basalmembran auf. Jedoch ist das Epithel des freien Epiglottisrandes, der wahren Stimmbänder und ein Theil des die Giesbeckenknorpel überziehenden Epithels, bis zu dem Interstitium zwischen den beiden letzteren, geschichtetes Pflasterepithel mit Bindegewebspapillen versehen.

Das Stratum proprium enthält viele elastisehe Fasern und ist im Allgemeinen fest mit der Unterlage verbunden. Es ist aber locker an denjenigen Stellen, an welchen Pflasterepithel vorhanden ist. Es enthält Drüsen, welehe alveolär und zusammengesetzt sind und zu grösseren Gruppen vereinigt, an folgenden Stellen zu finden sind: am freien hinteren Theil des Kehldeekels, in der Region der Anheftungsstelle des letzteren, am sogenannten Epiglottiswulst. Grössere Drüsenpaekete finden sieh in den falschen Stimmbändern, am Wrisberg'schen Knorpel, der geradezu von ihnen eingehüllt wird. In den übrigen Theilen des Kehlkopfes kommen Drüsen nur einzeln vor. Die wahren Stimmbänder besitzen keine Drüsen.

Die Gefässe des Kehlkopfes bilden in der Regel drei übereinander geschichtete Netze. Die Kapillaren liegen dieht unter dem Epithel und sind sehr fein.

Die Lymphgefässnetze liegen in zwei Etagen: die oberflächlichen sind feinmasehig und liegen unmittelbar unter den Blutkapillaren.

Die Nerven sind ebenfalls sehr zahlreieh, in ihren Verlauf sind Ganglienzellen eingesehaltet. Am Rande und an der hinteren Fläehe der Epiglottis, wo Pflasterepithel vorhanden ist, kommen Sehmeekbeeher, (siehe diese), vor.

Die Knorpel des Kehlkopfes sind mit Ausnahme der Epiglottis, der Santorini'schen und Wrisberg'schen Knorpeln, des Processus vocalis und einer kleinen Stelle des Thyreoidknorpels, da wo sich die Stimmbänder ansetzen, hyalin. Die letzterwähnten Knorpel sind hingegen Netzknorpel.

B. Die Trachea.

Die Schleimhaut der Trachea ist ähnlich gebaut wie die des Kehlkopfes. Das Epithel ist mehrzeilig, flimmernd und kann Becherzellen enthalten; die Basalmembran ist sehr ausgeprägt. Das Stratum proprium erhält noch mehr elastische Fasern, welche oberflächlich ziemlich dicke, vorwiegend longitudinal verlaufende Züge bilden. Die tiefe Lage des Stratum ist lockerer und geht ohne scharfe Grenze in das Perichondrium über. Die Drüsen sind ebenso beschaffen, wie im Kehlkopfe; man findet an ihnen vereinzelt die Gianuzzi'schen Halbmonde. Besonders zahlreich sind die Drüsen an der knorpelfreien Wand.

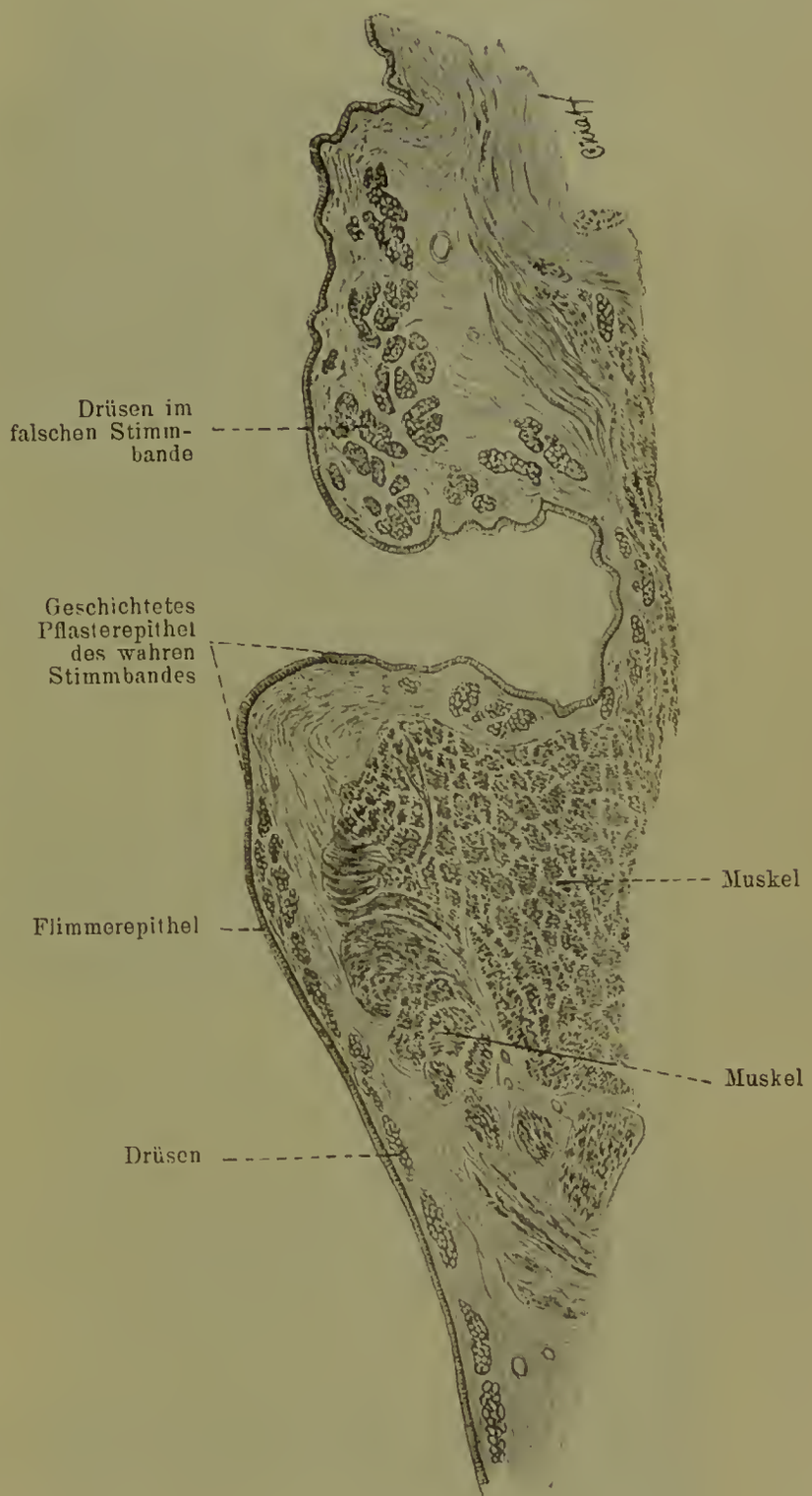


Fig. 152.
Längsschnitt durch die Schleimhaut des Kehlkopfes vom Menschen. 5 mal vergr.

Im ganzen Stratum proprium sind zerstreute Bündeln von glatten Muskelfasern vorhanden, besonders zahlreich an der hinteren Wand (Pars membranacea) der Trachea, woselbst sie einen mehr der Quere nach ge-

richteten Verlauf nehmen, so dass sie die freien Enden eines knorpeligen Halbringes miteinander verbinden.

Zu erwähnen wäre noch, dass im Stratum proprium konstant zahl-

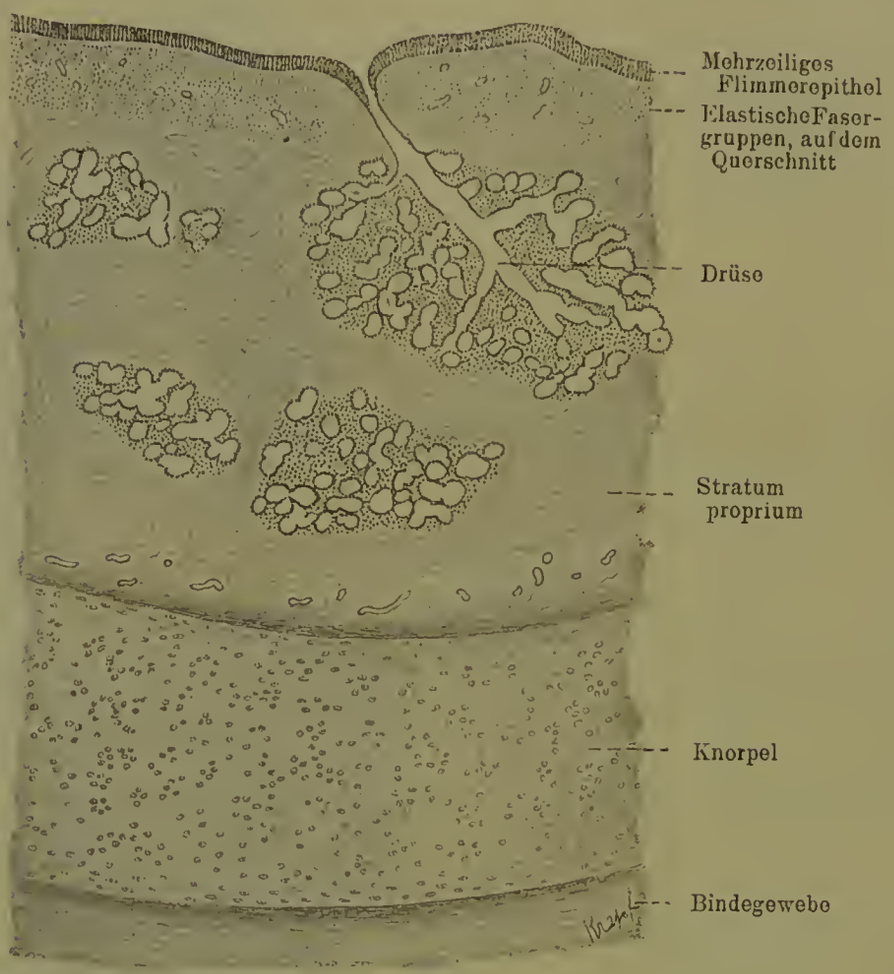


Fig. 153.

Querschnitt durch den Bronchus des Menschen. 27mal vergr.

reiche Leukocyten eingelagert sind, die häufig auch im Epithel anzutreffen sind. Blut- und Lymphgefässe, sowie auch die Nerven verhalten sich ähnlich wie im Kehlkopf.

C. Bronchen und Bronchiolen.

Die Bronchi weisen genau denselben Bau auf wie die Trachea. Die mittlern Bronchen (darunter verstehen wir Röhren bis zu 1/2 mm Durchmesser) besitzen ein etwa 3-zeiliges Flimmerepithel. Kölliker (81) unterscheidet an ihm tief gelegene Basalzellen, eine die mittlere Region einnehmende Ersatzschicht und eine oberflächliche Hauptzellenschicht. Diese letztere besteht aus Flimmer- und Becherzellen. Die Zahl der Becherzellen ist sehr variabel. Drüsen kommen nur in solchen Bronchen vor, deren Durchmesser

nicht unter 1 mm herabsinkt, und sind dieselben, wie in der Trachea, einfache und zusammengesetzte alveoläre Drüsen.

Das Stratum proprium enthält auch hier vorwiegend elastische, grösstentheils longitudinal verlaufende Fasern. Ferner findet man zahlreiche Lymphzellen und ab und zu auch Lymphknoten. — Die Muscularis weist hauptsächlich cirkuläre Fasern auf, bildet aber keine kontinuirliche Lage. — Das Knorpelgerüst besteht nicht mehr aus regelmässig gruppirten Ringen, sondern aus unregelmässigen Plättchen, welche den Bronchen von 0,85 mm an abwärts fehlen.

Fig. 154.

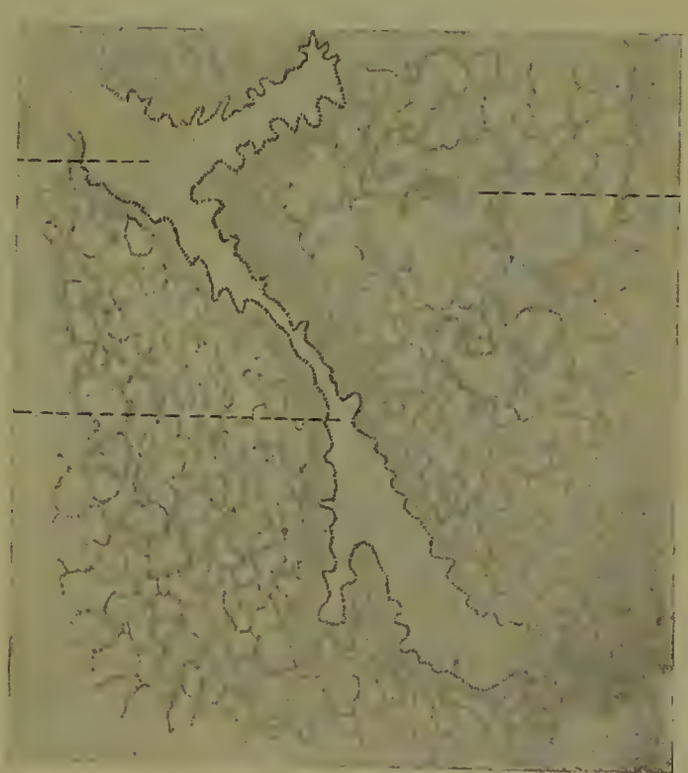


Fig. 155.

Zwei Schnitte durch die Lunge der Katze. Fig. 154 52 mal vergr.; Fig. 155 35 mal vergr.

Die Bronchen gehen in noch feinere Röhren (von etwa 0,5 mm Durchmesser abwärts) über (Bronchiolen). Hier fehlen Knorpel und Drüsen ganz. Das Stratum proprium und die äussere Bindegewebsschicht werden sehr dünn. Das Epithel ist einschichtig und flimmernd.

D. Respiratorische Bronchiolen, Alveolargänge, Trichter.

An den Bronchiolus schliessen sich die respiratorischen Bronchiolen an, deren Epithel in abwechselnden Regionen aus Flimmer- und flimmerlosen Zellen besteht. Dieses gemischte Epithel geht nun allmählich in ausschliesslich flimmerloses über, das nach und nach den Charakter des respiratorischen Epithels (s. u.) annimmt. Diesen noch röhrenförmigen Abschnitt der Luftwege, der den Uebergang vom gemischten zum respiratorischen Epithel vermittelt, bezeichnet man als Alveolargang. Bis zum letzteren lassen sich Muskelfasern verfolgen.

Fig. 156.
Bronchiolus respiratorius vom Menschen, mit Silbernitrat behandelt. 234mal vergr. Nach von Kölliker 81.

Sowohl an den Wandungen des Bronchiolus respiratorius, als auch am Alveolargang treten einzelne halbkugelförmige Ausbuchtungen der Wand auf, welche man Alveolen nennt.

Der Alveolargang geht in das sogenannte Infundibulum über. Letzteres ist im Allgemeinen von konischer Gestalt; die Basis des Konus ist vom Alveolargang abgewendet.

Die Wandungen des Infundibulum bilden zahlreiche Ausbuchtungen, welche man als Luftzellen oder Lungenalveolen bezeichnet.

Das Epithel des Infundibulums und seiner Alveolen, das sogenannte respiratorische Epithel, besteht aus zweierlei Zellen (F. E. Schulze). Es sind das kleinere, kernhaltige Elemente und grössere, kernlose Plättchen (letztere jedenfalls aus kernhaltigen Zellen hervorgegangen). Die Anordnung der Epithelzellen ist im Allgemeinen eine derartige, dass die kernlosen Plättchen den Gefässkapillaren aufliegen, die kernhaltigen Zellen dagegen in die Räume zwischen den Kapillaren zu liegen kommen.

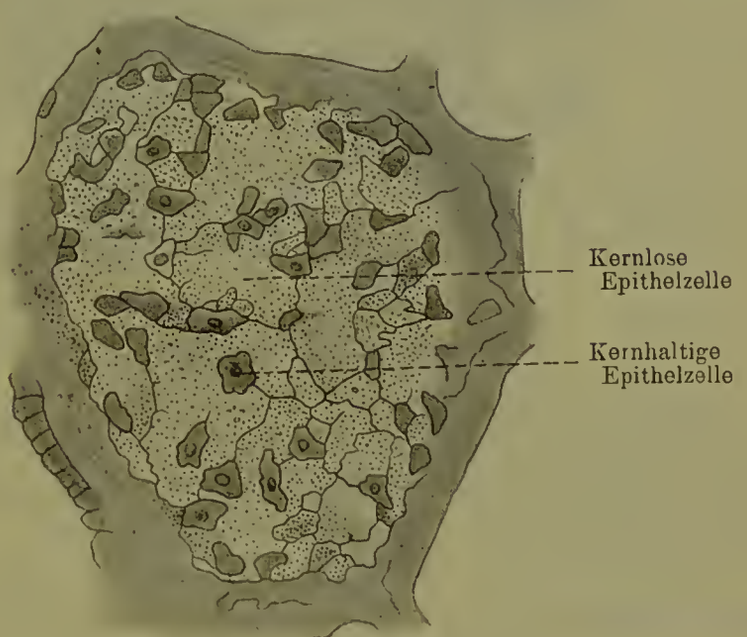


Fig. 157.

Lungenalveole des Menschen, mit Silbernitrat behandelt, das respiratorische Epithel zeigend. 240 mal vergr. Nach von Kölliker 81.

Die Basalmembran am Epithel wird nach und nach dünner und ist in der Region des Infundibulums kaum mehr wahrzunehmen.

Die Wandungen des Infundibulums und seiner Alveolen sind von elastischen Fasern feinster Art umsponnen.

Die Arteria und Vena pulmonalis begleiten die Bronchialverzweigungen, und erstere zerfällt im Bereich der respiratorischen Bronchiolen, der Alveolargänge und des Infundibulums mit seinen Alveolen in feinste Kapillaren, welche die Alveolen netzartig umspinnen. Dieses Netz springt nach innen vor: zwischen dem Epithel und den Kapillaren liegt nur die äusserst dünne Basalmembran der Alveolen. Aus diesem Kapillarnetz sammeln sich die Venen. Die Bronchen und die Bronchiolen beziehen ihre ernährenden Gefässe aus der A. bronchialis, welche z. Th. auch die A. nutritia der Lunge selbst ist. Die A. bronchialis entwickelt im Bronchialsystem Kapillaren, feinere und dichter angeordnete in der Schleimhaut, gröbere für die bindegewebige Wandung der Bronchen. Diese Kapillarnetze stehen im Bereich der Endverzweigungen der Bronchiolen mit dem respiratorischen Kapillarsystem in vielfacher Verbindung. Aus den Kapillaren

der A. bronchialis sammeln sich Venen, die entweder in die Venae bronchiales oder in die Aeste der Vena pulmonalis sich ergiessen.

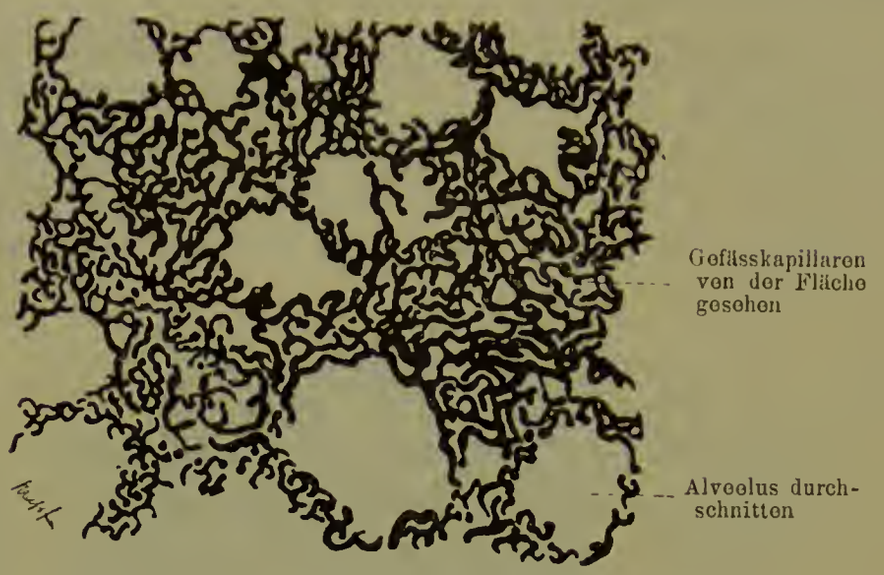


Fig. 158.
Schnitt aus einer injicirten Lunge vom Kaninchen.

Die oberflächlichen Lymphgefässe liegen unmittelbar unter der Pleura, die tiefen im Bindegewebe der Lunge; die gröberen, tieferen Stämme haben den gleichen Verlauf wie die Bronchen.

Die Nerven der Lunge begleiten ebenfalls die Bronchen und enthalten Ganglienzellen. Ihre Endigungsweise ist nicht näher untersucht worden.

E. Glandula Thyreoidea.

Die Schilddrüse hat einen dreifachen Ursprung. Der mittlere Theil entsteht als eine Ausstülpung des Epithels der Rachenhöhle in der Gegend des späteren Foramen coecum der Zunge; die beiden Seitentheile durch eine komplizirte Umwandlung des Epithels der vierten Kiementasche. Alle diese Theile vereinen sich beim Menschen und der Bau des ganzen Organes ist beim Erwachsenen ein einheitlicher. Die Thyreoidea besteht aus einer grossen Zahl verschieden grosser, durchweg geschlossener, mit annähernd kubischem Epithel ausgekleideter Blasen, oder Follikel, welche durch sehr blutreiches Bindegewebe von einander getrennt sind. Schon frühzeitig findet man als Inhalt der Follikel eine eigenthümliche Masse, die man als „Colloid“ bezeichnet (s. Technik).

Langendorff hat nachgewiesen (s. Technik), dass man in den Follikeln der Thyreoidea zwei Zellenarten unterscheiden kann: 1. die Hauptzellen und 2. die Colloidzellen. Erstere scheinen in die Colloidzellen sich umzuwandeln, die letzteren mit der Ausscheidung der Colloidsubstanz betraut zu sein. Bei der Bildung des Colloids werden die

Colloidzellen niederer und der ganze Inhalt sammt dem Kerne wird schliesslich in Colloidsubstanz umgewandelt.

Hürthle unterscheidet zwei Arten der Colloidbildung: eine mit Erhaltung der Zellen, die andere unter Zugrundegehen derselben. Bei der ersteren Art sind die Colloidzellen von Langendorff betheiligt; bei der letzteren werden sie zuerst modifizirt, platt und wandeln sich in toto in Colloidmasse um. Die Colloidsubstanz kann in die Lymphspalten eintreten und zwar entweder direkt durch Ruptur des Follikels, oder indem der Inhalt des letzteren durch die Intercellularspalten in die Lymphspalten entleert wird.

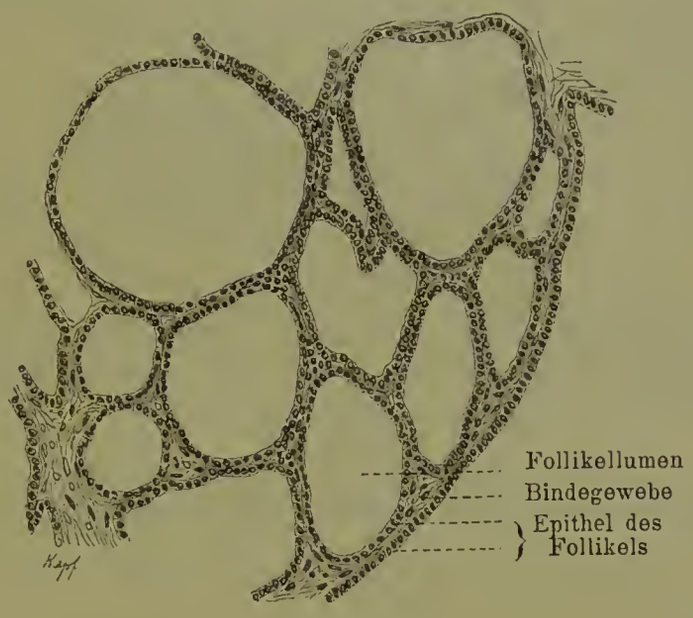


Fig. 159.
Aus einem Schnitt der Schilddrüse eines Kindes.

Technisches über Respirationsorgane.

253. Für die Untersuchung des Kehlkopfes und der Trachea wähle man gesunde und junge Individuen. Stücke der Schleimhaut oder das ganze Organ müssen frisch eingelegt werden. Schnitte durch ganze Organe liefern nur Uebersichtsbilder; will man hingegen exakt fixirtere Schleimhäute untersuchen, so kann man diese vor dem Schneiden mit einem Rasiermesser abtragen und gesondert weiter behandeln.

254. Als Fixirungsflüssigkeiten können Chromosmiumgemische empfohlen werden. Man färbt nachträglich mit Safranin. Ausser den Kerntinktionen erhält man hierbei die Becherzellen bräunlich, die elastischen Netze des Stratum proprium der Mukosa und der Submukosa rothbraun tingirt.

Für spezielle Untersuchung der Epithelien vergl. die Isolationsmethoden, namentlich 1/3 Alkohol von Ranvier (T. 126 ff).

255. Mit besonderen Schwierigkeiten ist die Untersuchung des respiratorischen Epithels verbunden; dasselbe wird am zweckmässigsten in der Weise dargestellt, dass man etwa in den Bronchus eine 0,05 %ige Silbernitratlösung bis zur prallen Füllung des entsprechenden Lumenabschnittes füllt und das Ganze dann in eine 1/2 %ige Silbernitratlösung überträgt. Nach ein paar Stunden wird das Präparat mit destillirtem Wasser gewaschen und in 70 %igen Spiritus übertragen. Stücke des Präparates

werden in dicke Schnitte zerlegt und Anschnitte der respiratorischen Wege untersucht, wobei die Silberlinien die Grenzen der Epithelzellen markiren. Man darf solche Schnitte nicht mit Eiweiss aufkleben, weil dasselbe sonst ebenfalls nachdunkelt und das Bild trübt. Solche Präparate können auch gefärbt werden.

256. Die Untersuchung der elastischen Fasern, namentlich der der Lungenalveolen wird nach einer Fixirung in Müller'scher Lösung (T. 24) oder in Alkohol vorgenommen. Man färbt mit Orcein (vergl. dieses).

257. Die Lungen können ebenfalls nach den Methoden von Golgi und Mall (vergl. Technik) behandelt werden, wobei im ersteren Falle gitterfasernähnliche (s. T. 244) Gebilde an den Gefässen und Alveolen zum Vorschein kommen (Oppel).

258. Stücke frischer Lungensubstanz mit Kalilauge behandelt, lassen ebenfalls elastische Fasern in grosser Menge isolirt wahrnehmen.

259. Die Gefässe der Lunge lassen sich verhältnissmässig leicht injiziren.

260. Die Glandula thyreoidea behandelt man am besten mit Flemming'scher Lösung. Man färbt entweder mit der R. Heidenhain-schen Hämatoxylinlösung und namentlicher mit Lösung von Ehrlich (vergl. Langendorff), wobei es zu einer Differenzirung von Haupt- und Colloidzellen kommt; die ersteren erscheinen ungefärbt, die letzteren roth mit grünen Kernen.

261. Die Colloidsubstanz der Schilddrüse trübt sich weder mit Alkohol, noch mit Chromsäure, gerinnt in Essigsäure nicht, quillt aber in derselben. 33%ige Kalilauge bringt das Colloid kaum zum Aufquellen, in schwächeren Lösungen löst es sich nach längerer Zeit auf.

IV. Harn- und Geschlechtsorgane.

A. Harnorgane.

1. Die Niere.

Die Niere ist eine zusammengesetzte tubulöse Drüse, welche beim Menschen aus ca. 10 gleichwerthigen Abtheilungen, den Malpighi'schen Pyramiden besteht. Der secernirende Theil wird durch in bestimmter und regelmässiger Weise gewundene Röhren, die Harnkanälchen, zusammengesetzt. An einer solchen Röhre unterscheidet man 1. die einen Gefässknäuel, den Glomerolus, umfassende, mit ihm zusammen als Malpighisches Körperchen bezeichnete Ampulle oder Bowman'sche Kapsel; 2. einen gewundenen Kanal erster Ordnung; 3. einen schleifenförmig gebogenen, aus einem geraden ab- und aufsteigenden Schenkel be-

stehenden Abschnitt, die Henle'sche Schleife; 4. einen gewundenen Kanal zweiter Ordnung oder das Schaltstück und 5. ein gerades Sammelkanälchen. Aus dem Zusammenfluss solcher Sammelkanälchen entstehen dickere gerade Sammelröhrchen, welche schliesslich durch einen Ductus papillaris an der Nierenpapille in das Nierenbecken einmünden.

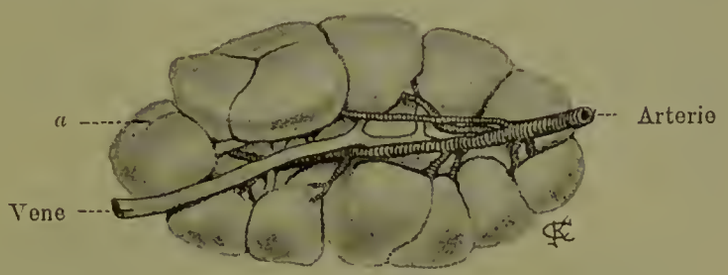


Fig. 160.

Niere eines neugeborenen Kindes. Die deutliche Sonderung in Malpighi'sche Pyramiden zeigend. 1 mal vergr.
Bei *a* beginnende Verwachsung zweier benachbarter Malpighi'scher Pyramiden.

Ausser diesen Röhren enthält die Niere ein komplizirtes Gefässsystem, und spärliches Bindegewebe etc.

Fig. a. Fig b. Fig. c.

Fig. 161.

Isolirte Harnkanälchen Fig. a und Fig. b von der Maus, Fig. c von der Schildkröte.
In allen Figuren: *a* Malpighi'sche Körperchen; *b* gewundene Kanälchen I. Ordnung; *c* schmaler Schenkel der Henle'schen Schleife; *d* Henle'sche Schleife; *e* Sammelröhrchen; *f* Sammelkanälchen.

Auf einem Durchschnitt durch die Niere (auf einem frontalen Längsschnitte am besten) sieht man, dass sie aus 2 Substanzen besteht. Die eine

derselben, die Marksubstanz, ist an Gefässkapillaren ärmer und enthält die als gerade Kanäle bezeichneten Abschnitte des Harnkanälchens (d. h. 1. die Henle'schen Schleifen und 2. die Sammelröhren); die andere, die Rindensubstanz ist gefässreicher, enthält hauptsächlich die Malpighischen Körperchen und die gewundenen Kanäle 1. und 2. Ordnung.

In einer Malpighi'schen Pyramide sind die beiden Substanzen (Rinden- und Marksubstanz) folgendermassen vertheilt: in der papillaren

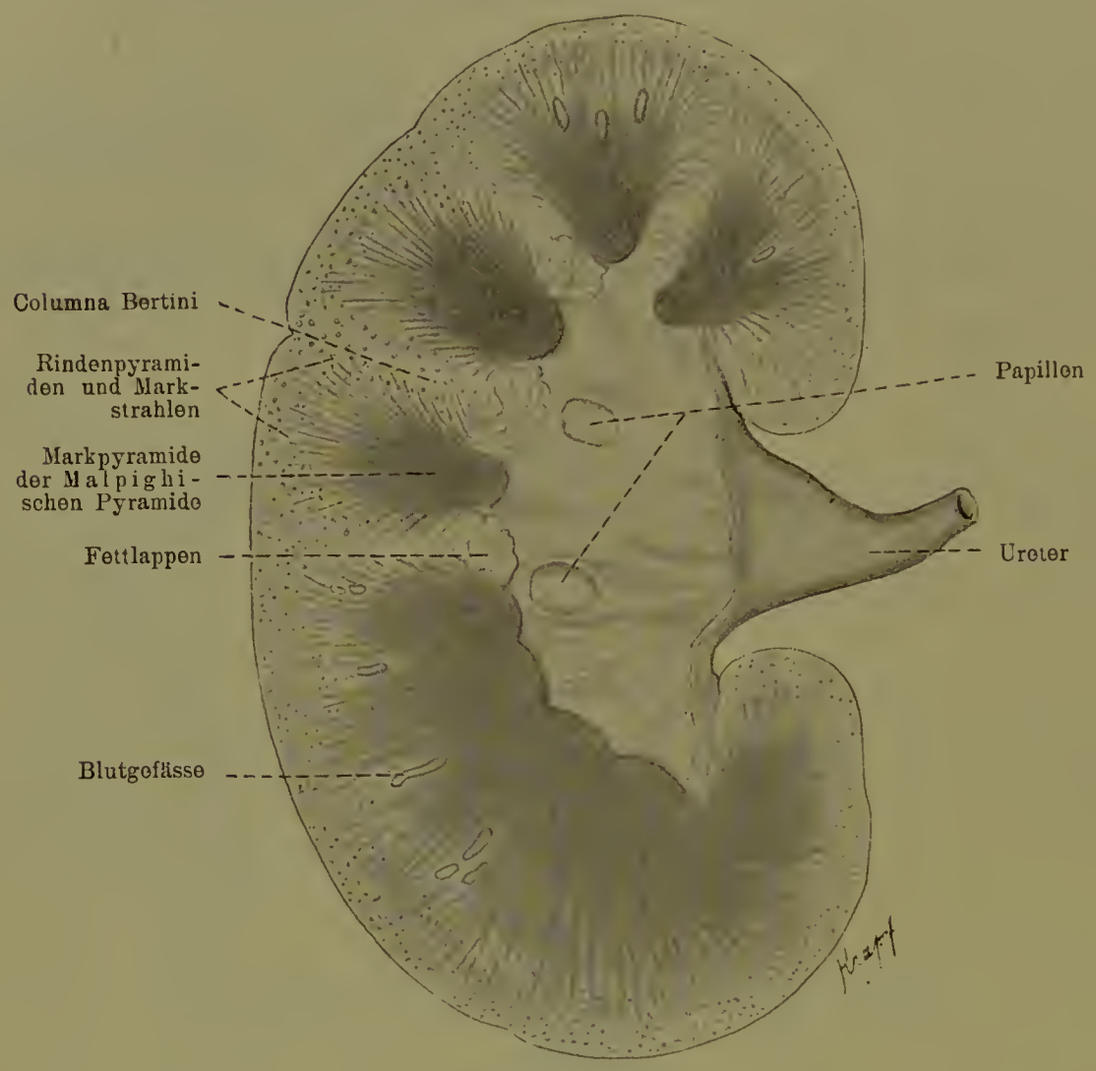


Fig. 162.

Der Länge nach halbirte Niere eines erwachsenen Menschen. $\frac{9}{10}$ der natürl. Grösse. Aeusserlich sind Grenzen zwischen den Malpighi'schen Pyramiden nicht mehr wahrnehmbar.

Hälfte einer Pyramide finden wir ausschliesslich die Marksubstanz (Papillartheil derselben, Markpyramide), welche gegen die Oberfläche der Niere eine grosse Anzahl von Fortzätzen aussendet (Pyramidenfortsätze, Markstrahlen oder Verheyen'sche Pyramiden). Sie erreichen indessen die Oberfläche der Niere nicht, sondern enden in einer gewissen Entfernung davon. Alles übrige Gewebe der Niere ist Rindensubstanz. Zwischen den Markstrahlen bildet sie die Rindenpyramiden; an der Peripherie der Niere, da, wo die Markstrahlen fehlen, das Nierenlabyrinth. Die die

Malpighi'schen Pyramiden trennenden Portionen der Rindensubstanz heissen die Columnae Bertini.

Was den histologischen Bau der Harnkanälchen betrifft, so ist zu erwähnen, dass die Beschaffenheit der Zellen in den verschiedenen Abtheilungen der Kanälchen eine verschiedene ist. In der Bowman'schen

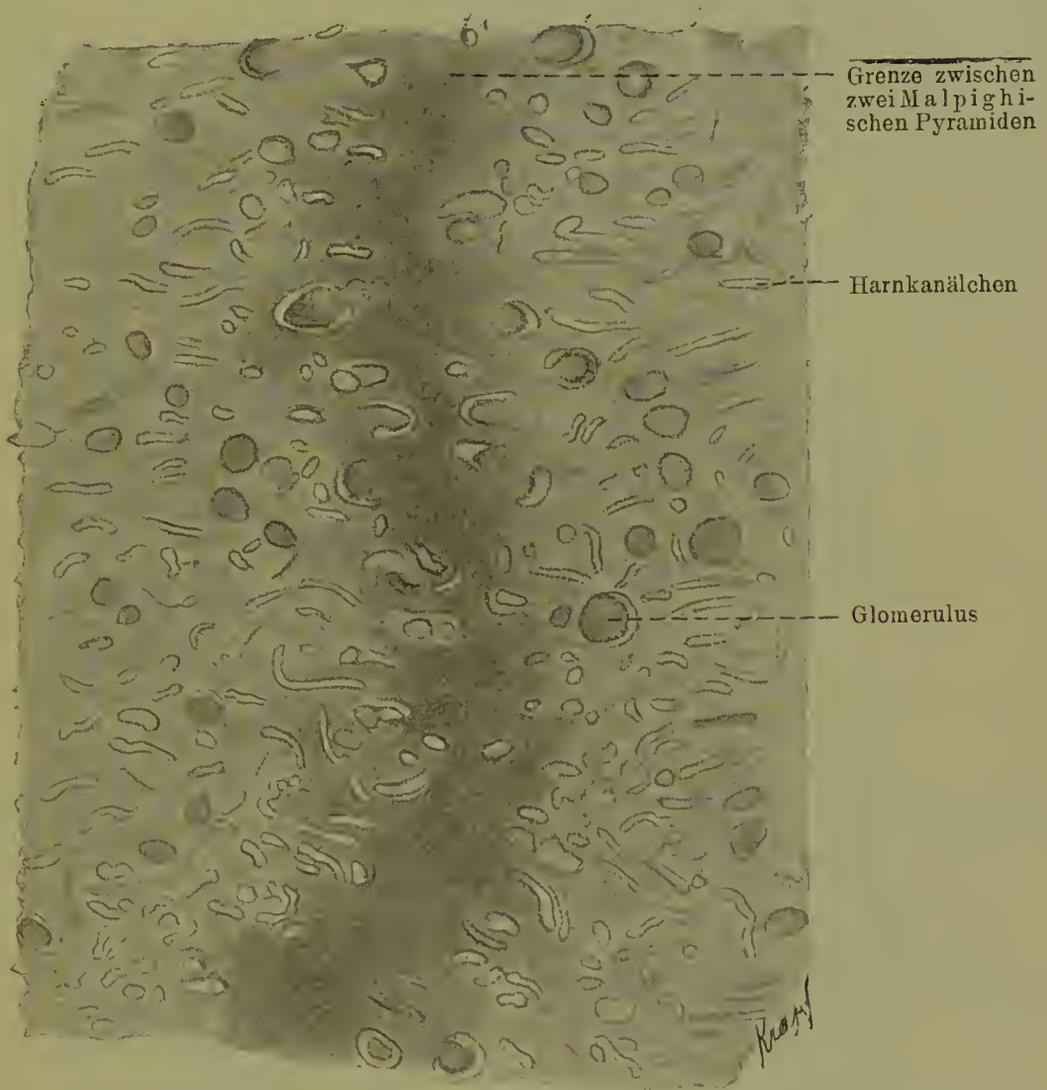


Fig. 163.

Schnitt durch die Grenze zweier Malpighi'scher Pyramiden von einem Neugeborenen, die Bildung einer Bertini'schen Columne zeigend.

Kapsel unterscheidet man zwei Regionen, welche man am besten auseinander hält, wenn man das Verhältniss der Kapsel zum Glomerulus in's Auge fasst. Der Glomerulus liegt wie eingestülpt in der Kapsel. Auf diese Weise bildet die Kapsel einen doppelwandigen Becher. Zwischen der inneren den Glomerulus überziehenden Wand des Bechers (Glomerulusepithel) und seiner äusseren Wand (Müller'sche Kapsel) bleibt ein spaltförmiger Hohlraum bestehen, der mit dem Lumen des sich der Kapsel anschliessenden Harnkanälchens in Zusammenhang steht.

Beim Erwachsenen ist das Glomerulusepithel sehr platt, mit in das

Lumen vorspringenden Kernen. Das Epithel der äusseren Wand ist zwar etwas höher, gehört aber immerhin noch in die Kategorie der Plattenepithelien.

Fig. 164.

Aus einem Schnitt durch die Rindensubstanz des Menschen. 240 mal vergr.

a Epithel der Bowman'schen Kapsel; *b* Membrana propria; *c* Epithel des Glomerulus; *e* Blutgefässe; *f* Lappen des Glomerulus; *g* Anfang des Harnkanälchens; *h* Epithel des Halses; *i* Epithel des gewundenen Kanälchens I. Ordnung.

Die Bowmann'sche Kapsel ist mit dem gewundenen Kanal erster Ordnung durch ein enges und kurzes Halsstück verbunden. Das Epithel der Kapsel geht ganz allmählich in das kubische Epithel des Halsstückes über, welches letztere sich direkt demjenigen des gewundenen Kanälchens anschliesst. Im letzteren trifft man ein Stäbchenepithel; seine Zellen sind gestrichelt und können mit bestimmten Reagentien in Fasern zerlegt werden.

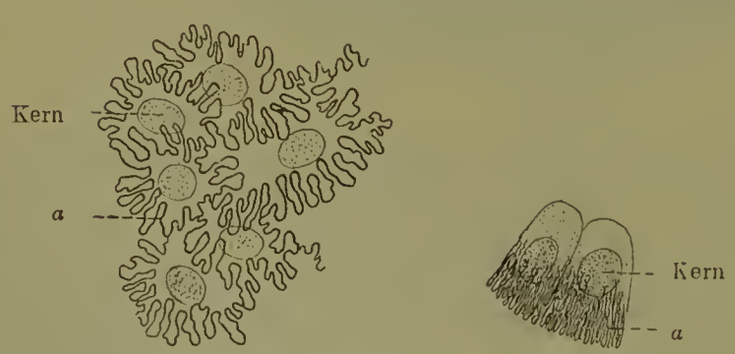


Fig. 165.

Epithelien der gewundenen Kanälchen I. Ordnung vom Meerschweinchen, von der Fläche und von der Seite gesehen. Chromsilbermethode. 590 mal vergr.

a ineinandergreifende Zacken.

Diese Struktur sieht man beim Menschen in der basalen Hälfte der Zellen deutlicher, während ihr Kern in der dem Lumen zugewandten Hälfte

gelegen ist. Die Zellen hängen, namentlich in der indifferenten Region derselben, innig zusammen, so dass die Zellgrenzen nicht immer deutlich hervortreten.

Die Seitenflächen der Zellen des gewundenen Kanälchens erster Ordnung des Meerschweinchens, die wir eingehender studirt haben, greifen mit sehr zahlreichen, tiefen Zacken ineinander ein, ein Verhältnis, welches von der Oberfläche als eine zierliche, mäandrisehe Zeichnung zum Ausdruek kommt. Fertigt man Querschnitte an, so erscheint die ganze Zelle der Höhe nach scheinbar gestriehelt. Die Strichelung ist aber hier ohne Zweifel bedingt dureh die Contouren der Zaekendurchsehnitte. Ob ähnliche Verhältnisse bei anderen Thieren obwalten, haben wir noch keine Gelegenheit gehabt naehzuprüfen (Behandlung mit der Chromsilber-Methode). (Fig. 165.)

Der absteigende Schenkel der Henle'schen Schleife ist schmal und besitzt flache Epithelzellen, deren kernhaltige Mitte verdickt und gegen das Lumen hervorgebuchtet ist. Die gewölbten Partien der Zellen

Fig. 166.

Quersehnitt dureh die Markpyramide des Mensehen. ca. 300mal vergr.
a Aufsteigender Schenkel der Henle'schen Schleife; *b* Blutgefässe; *c* absteigender Schenkel der Henle'schen Schleife.

stossen nicht an die gleichnamigen Theile der gegenüberliegenden Zellen der Kanälchenwand, sondern ragen in den Raum zwischen zwei Hervorwölbungen dieser Zellen, so dass die Elemente der einen Seite mit denen der anderen alternirn, und daher das Lumen, entsprechend der Länge der Zellen, zickzackförmig geknickt erscheint.

Der breite grösstentheils dem aufsteigenden Schenkel der Schleife entspreehende Theil der lezteren hat ein eylindrisches Epithel, welches ähnlich wie das der gewundenen Kanälchen erster Ordnung beschaffen ist. Nur liegt die Strichelung der Zellen hier noch mehr basal. Das Lumen ist etwas grösser als im absteigenden Schenkel und nach Behandlung mit Reagentien löst sich hier das Epithel oft im Ganzen von der Basalmembran des Kanälchens ab.

Die gewundenen Kanälchen zweiter Ordnung oder Schaltstücke besitzen nur wenige Windungen (2—4). Ihr Epithel ist ziemlich hoch mit grossen Kernen; die basalen Theile der Zellen greifen mit Zacken gegen einander ein.

Das Schaltstück geht in ein kurzes annähernd gerades Sammelkanälchen über, dessen Epithel etwa kubisch ist, dessen Lumen aber etwas weiter erscheint.

Die kleineren Sammelröhrchen haben ein niederes cylindrisches Epithel, dessen Zellen von nicht ganz regelmässiger Gestalt sind. Ihre basalen Theile sind mit kurzen, ungleich ausgebildeten, Fortsätzen versehen, welche ineinander greifen und zur Fixirung der Zellen dienen.

Bei den Sammelröhren grösseren Kalibers wird das Epithel regelmässiger, und zwar desto höher, je weiter die Röhre ist. Allmählich fliessen die Sammelröhren einer Malpighi'schen Pyramide und der angrenzenden Partien der Columnae Bertini, zu etwa 20 Papillargängen zusammen (hohes eylindrisches Epithel), welche gesondert am Spitzentheil der Papille ausmünden (Cribrum benedictum).

Fig. 167.

Aus einem Längsschnitt durch die Papille einer injicirten Niere. Cribrum benedictum. 40 mal vergr.
a etwas stärker vergrössertes Epithel einer Sammelröhre.

Ausser dem Epithel besitzen die Harnkanälchen eine Membrana propria, welche als strukturlos angesehen wird. Die Membran der Sammelkanälchen ist äusserst dünn. Zwischen den Harnkanälchen und den Gefässen findet sich im normalen Zustande nur spärliches Bindegewebe.

Die Blutgefässe der Niere sind eigenartig angeordnet und stehen in engsten Beziehungen zu den Harnkanälchen. Die A. renalis theilt sich in der Nähe des Hilus in zwei Aeste (in einen dorsalen und ventralen), welche

sich dann abermals theilen. Die Hauptzweige senden Seitengefässe zum Nierenbecken, die die Schleimhaut derselben zu versorgen haben und deren Kapillaren sich bis zum Cribrum erstrecken. Die venösen Kapillaren dieses Gebietes gehen in Venen über, welche die Arterien begleiten. — Ausser diesen Aesten entstehen aus den Hauptzweigen oder aus ihren unmittelbaren Theilungsästen rücklaufende Arterien, welche für die Wandung des Beckens, für die Nierenkapseln und den Ureter bestimmt sind. Die Hauptzweige selbst treten in den Hilus ein, verzweigen sich dort in den Columnae Bertini und bilden zwischen Rinden- und Marksubstanz arterielle Arkaden (Aa. arcuatae). Nur bei Thieren, deren Niere aus einer einzigen Pyramide besteht, liegen die genannten Verzweigungen an den Seiten der Pyramide und von ihnen gehen dann die Aa. arcuatae aus.

Aus den A. arcuatae entspringen zahlreiche, in den Rindenpyramiden verlaufende Gefässe, die Aa. interlobulares. Sie theilen sich nur selten gablig, aber jede von ihnen giebt zahlreiche, fast unter rechtem Winkel abgehende seitliche Zweige ab, welche in die Bildung des Glomerulus des Malpighischen Körperchens eingehen und die Vasa afferentia desselben liefern.

Der Glomerulus selbst wird dadurch gebildet, dass das Vas afferens in mehrere Aeste zerfällt, von welchen ein jeder ein Kapillarnetz für sich bildet. Aus jedem solchen Netz gelangt das Blut in ein rückläufiges Gefäss, das einer der Aeste des aus dem Glomerulus hervortretenden Vas efferens ist. Da das zuführende und abführende Gefäss nahe bei einander ein- und austreten, so müssen die zwischen ihnen entwickelten einzelnen Kapillargruppen nach Art einer Schleife gebogen sein.

Die geschilderten Kapillargruppen des Glomerulus sind von einander durch reichlicheres Bindegewebe geschieden als die Kapillaren derselben Gruppe, so dass man im Glomerulus Lappen unterscheiden kann, von welchen ein jeder einer Kapillargruppe entspricht. Der ganze Glomerulus ist aber kugelig und wird zunächst von spärlichem Bindegewebe, dann von dem inneren Blatt der Bowman'schen Kapsel, dem Glomerulusepithel, umhüllt.

Bei ihrem Austritt aus dem Glomerulus zerfallen die Vasa efferentia in gewöhnliche Kapillaren, welche nach und nach venös werden. Diejenigen Kapillaren also, die den Glomerulus bilden, sammt dem Vas efferens sind arteriell und können somit in die Kategorie der sogenannten arteriellen Wundernetze gestellt werden (vergl. Gefässsystem).

Die aus dem Vas efferens entstandenen Kapillaren sind sowohl in den Mark- als auch in den Rindenpyramiden vorhanden. Die Maschen der in den Markstrahlen gelegenen Kapillaren sind langgezogen, im Gegensatz zu jenen, welche ihren Verbreitungsbezirk in den Rindenpyramiden und im Nierenlabyrinth haben; die Maschen dieser Kapillaren sind mehr quadratisch. — Die den Nierenpapillen näher gelegenen Glomeruli senden ein längeres Vas efferens ab, das bis in den Papillartheil der Marksubstanz reicht (Arteriolae rectae spuriae) und sich erst dort in Kapillaren auf-

löst, welche ebenfalls langgezogene Maschen haben und über die ganze Papille sich verbreiten.

Es kommt in dem Vas afferens, zwischen der A. interlobularis und dem Glomerulus, in der Nähe des letzteren, zur Bildung von arteriellen

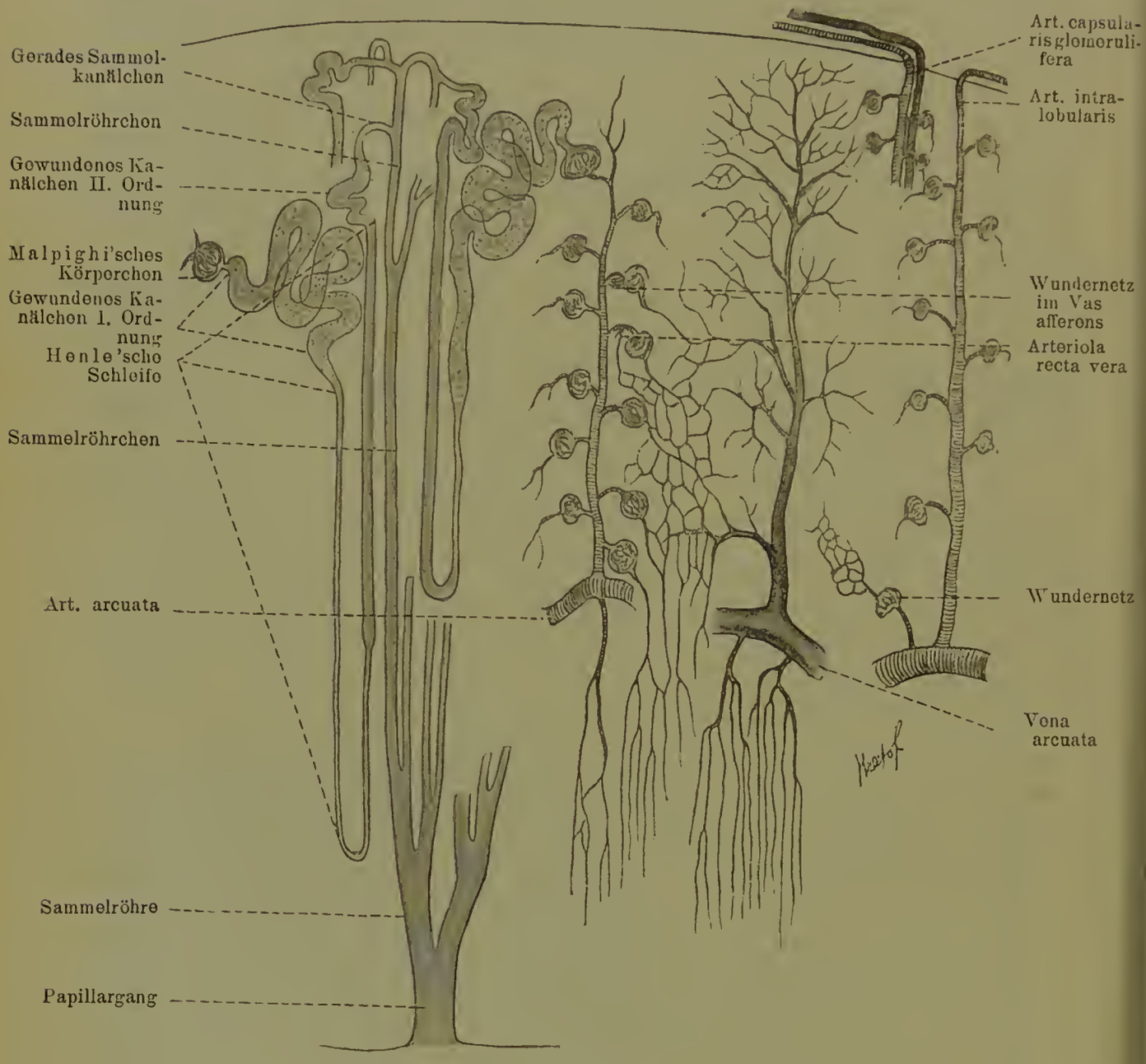


Fig. 168.

Schema der Harnkanälchen und Blutgefässe der Niere. Zum Theil unter Benutzung der Abhandlung von Golubew.

Wundernetzen, indem 2—4 kleinere Zweige in den Verlauf dieses Gefässes eingeschaltet werden. Dieses Wundernetz unterscheidet sich wesentlich von dem des Glomerulus und zwar dadurch, dass die Gefässe hier noch keine Kapillaren sind und gar keine Beziehungen zu Harnkanälchen haben (Golubew).

Aus dem Vas afferens kann ein arterielles Zweigchen entspringen, welches innerhalb der Rindensubstanz in Kapillaren sich auflöst; weitere

Arterien entspringen vom Anfangstheil der A. interlobularis oder auch von den Arkaden selbst, um sich dann entweder in der Rinden- oder Marksubstanz in Kapillaren aufzulösen. Alle diese Arterien sind die sogen. Arteriolae rectae verae. Das Kapillarsystem der letzteren steht selbstverständlich mit den übrigen Kapillaren in Verbindung, welche aus den Vasa efferentia und den Vasa recta spuria stammen.

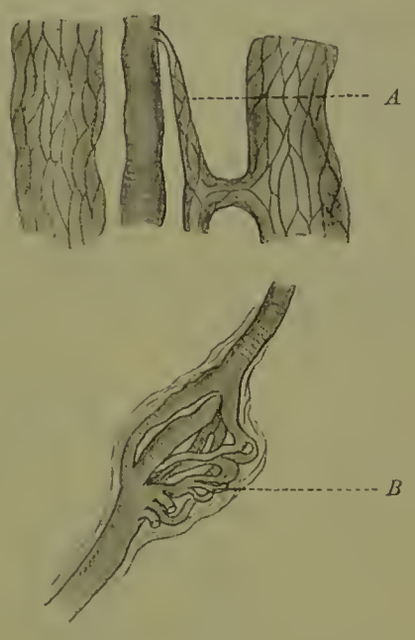


Fig. 169.

A Direkte Anastomose zwischen Arterie und Vene aus der Columna Bertini eines Kindes.
B Bipolares Wundernetz in den Verlauf eines Arterienstämmchens eingeschaltet. Hundeniere. Nach Golubew.

Nicht alle Interlobulararterien werden durch die Abgabe der Vasa afferentia erschöpft. Einzelne von ihnen durchbohren die äussere Nierenkapsel und lösen sich in ihr in Kapillaren auf, welche sich mit den übrigen Kapillaren der Nierenkapsel, also mit jenen der Aa. recurrentes, suprarenalis, phrenica etc. verbinden; aber auch kleine Zweige der letzteren Gefässe können die äussere Kapsel durchbohren und im Nierenparenchym eigene Glomeruli bilden (A. capsulares glomeruliferae). Diese von Golubew aufgedeckten Verhältnisse sind sowohl für die Ausbildung des kollateralen Kreislaufes, als auch für den partiellen funktionellen Ersatz der Nierenarterien durch die Kapselarterien von Wichtigkeit. Derselbe Autor bestätigte ferner die Angabe von Hoyer 77 und Geberg, dass zwischen Arterien und Venen der Niere, und zwar im Labyrinth, in den Columnae Bertini, an der Basis der Nierenpapille etc. direkte Verbindungen durch präkapillare Zweige bestehen.

Die venös gewordenen Kapillaren sammeln sich zu kleinen Venen. Aus dem Gebiet der Markstrahlen und der Rindenpyramiden fliessen sie zu den Venae interlobulares zusammen, welche den nämlichen Verlauf haben wie die gleichnamigen Arterien. Das venöse Blut der Kapillaren des Nierenlabyrinthes findet seinen Abfluss ebenfalls durch die V. interlobulares. Hierbei kommt eine eigenthümliche Anordnung zu Stande: An der Oberfläche des Nierenlabyrinthes fliessen nämlich die Kapillaren in die Anfänge der Interlobularvenen radiär zusammen, so dass sternförmige Figuren gebildet werden, welche man als Stellulae Verheyni bezeichnet. Mit diesem System steht auch ein Theil der venösen Kapillaren, sofern sie nicht in die die Arterien der Kapsel begleitenden Venen übergehen, in Verbindung.

Das Kapillarsystem der Markpyramiden sammelt sich zu Venen, Venulae rectae, welche in die die arteriellen Arkaden begleitenden Venenbögen sich ergiessen.

Die grösseren Venen verlaufen neben den Arterien und treten mit den letzteren am Hilus der Niere heraus.

Ueber die Lymphgefässe der Niere herrschen noch vielfache Kontroversen. Auch über die Nerven ist nicht viel zu sagen. Die letzteren begleiten die Gefässe, lösen sich in zahlreiche Endbäumchen auf und sind bis in die Glomeruli hinein verfolgt worden (Retzius 92).

Was die Sekretion der Nierenkanälchen betrifft, so sind die Versuche von R. Heidenhain 83 mit Indigkarmin von besonderer Wichtigkeit. Injizirt man einem Kaninchen in die Blutgefässe eine gesättigte wässerige Indigkarminlösung, so wird dieses Indigkarmin unter anderem auch durch die

Fig. 170.

Schnitt durch gewundene Kanälchen I. Ordnung vom Menschen. 580 mal vergr.

Niere ausgeschieden, und zwar können die von einer injizirten Niere gewonnenen mikroskopischen Bilder nur dahin gedeutet werden, dass es die gewundenen Kanäle erster Ordnung und der aufsteigende Ast der Henleschen Schleife sind, welche die Ausscheidung der Indigkarminsubstanz bewirken. Durch die übrigen Theile des Harnkanälchens wird anscheinend nur Wasser ausgeschieden.

In der neuesten Zeit hat sich unter Anderen Disse mit der Sekretion der Zellen des Harnkanälchens näher beschäftigt. Nach ihm unterscheidet man in den gewundenen Kanälchen 1. solche mit weitem Lumen, niederen Zellen ohne Zellgrenzen, ohne

basalen Saum, jedoch mit eigenthümlichen den Cuticulae vergleichbaren Bildungen, den sogenannten Bürstenbesätzen (Tornier); 2. Kanäle mit engem Lumen und kegelförmigem Epithel. Die Zellgrenzen sind nicht deutlich ausgeprägt und ihr Protoplasma ist gleichmässig körnig; 3. Kanälchen mit sehr engem, kaum bemerkbarem Lumen, mit hohen Epithelzellen und differenzirtem Protoplasma: der basale Theil ist dunkel und gestrichelt, der freie Theil hell; der Kern liegt in der hellen Zone. Ausserdem kommt es zur Bildung von eigenthümlichen wandständigen Bildungen, die von Disse, nach Analogie der Bildungen in den Schleimdrüsen, als Halbmonde bezeichnet und für entleerte Zellen gehalten werden. — Alle diese Zustände sind verschiedene Stadien einer und derselben secernirenden Art von Zellen.

Die bleibende Niere entsteht bereits in der fünften Woche des Embryonallebens. Der Nierenkanal, d. h. die Anlage des Epithels des Ureters, des Nierenbeckens und der Sammelkanälchen entwickelt sich aus dem medialen Theil der hinteren Wand des Wolff'schen Ganges. Dieser Nierenkanal wächst mit dem blinden Ende kopfwärts und wird bald umgeben von einem Zellenhof (Blastem der Niere). Es ist möglich, dass die Epithelien des Nierenkanals sich selbst an der Bildung dieses Blastems betheiligen. Nun zerfällt der Nierenkanal in ein enges Rohr, den Ureter und in das weite, mitten in der ganzen Anlage gelegene, sich bildende Nierenbecken. Aus dem letzteren entwickeln sich hohle Epithelsprossen, welche radiär gegen die Oberfläche der Nierenanlage vordringen und sich T förmig theilen. Das sind die Anlagen der Ductus papillares und der Sammelkanälchen. Hiervon gesondert entstehen die becherförmigen Bowman'schen Kapseln (Ampullen), welche erst sekundär sich mit der Anlage der Sammelröhren verbinden, wobei die übrigen Theile, die gewundenen Kanäle, aus dem Verbindungsstück sich herausdifferenziren. Erst verhältnissmässig spät entstehen die Glomeruli, indem sie, wie wir gesehen haben, von den Ampullen umfasst werden (Kupffer **65**, Riede).

2. Ausfuhrwege der Niere.

Nierenbecken und Ureter besitzen ein eigenthümliches geschichtetes Cylinderepithel. Seine basalen Zellen sind annähernd kubisch, dann kommt eine aus 3—5 Zellenreihen bestehende mittlere Lage. Die Zellen der letzteren sind verschieden geformt: es kommen hier spindelförmige, unregelmässig polygonale, keulenförmige, mit Fortsätzen und scharfen Kanten versehene Formen vor, welche alle durch gegenseitigen Druck der Zellen sich erklären lassen. Die oberflächlichen Zellen, und dies ist für Ureter und Harnblase charakteristisch, haben eine Cylinderform und sind gross. Ihre freien und seitlichen Flächen sind glatt, die untere Fläche ist mit Einbuchtungen und Fortsätzen versehen, welche als Abdrücke der unterliegenden Zellen aufgefasst werden müssen. Diese oberflächlichen Zellen besitzen sehr oft zwei und mehr Kerne. Das Epithel der Ausfuhrwege der Niere ist also überall im Wesentlichen gleich gebaut.

Die Schleimhaut besteht aus einem Stratum proprium, in welchem man mehr oder weniger entwickelte lymphoide Formationen findet, welche im Gebiete des Nierenbeckens reichlicher entwickelt sind. Echte Drüsenbildungen fehlen. Der Ureter besitzt ausserdem noch zwei Schichten glatter Muskelfasern: Die innere ist longitudinal, die äussere eirkulär. Von der Mitte des

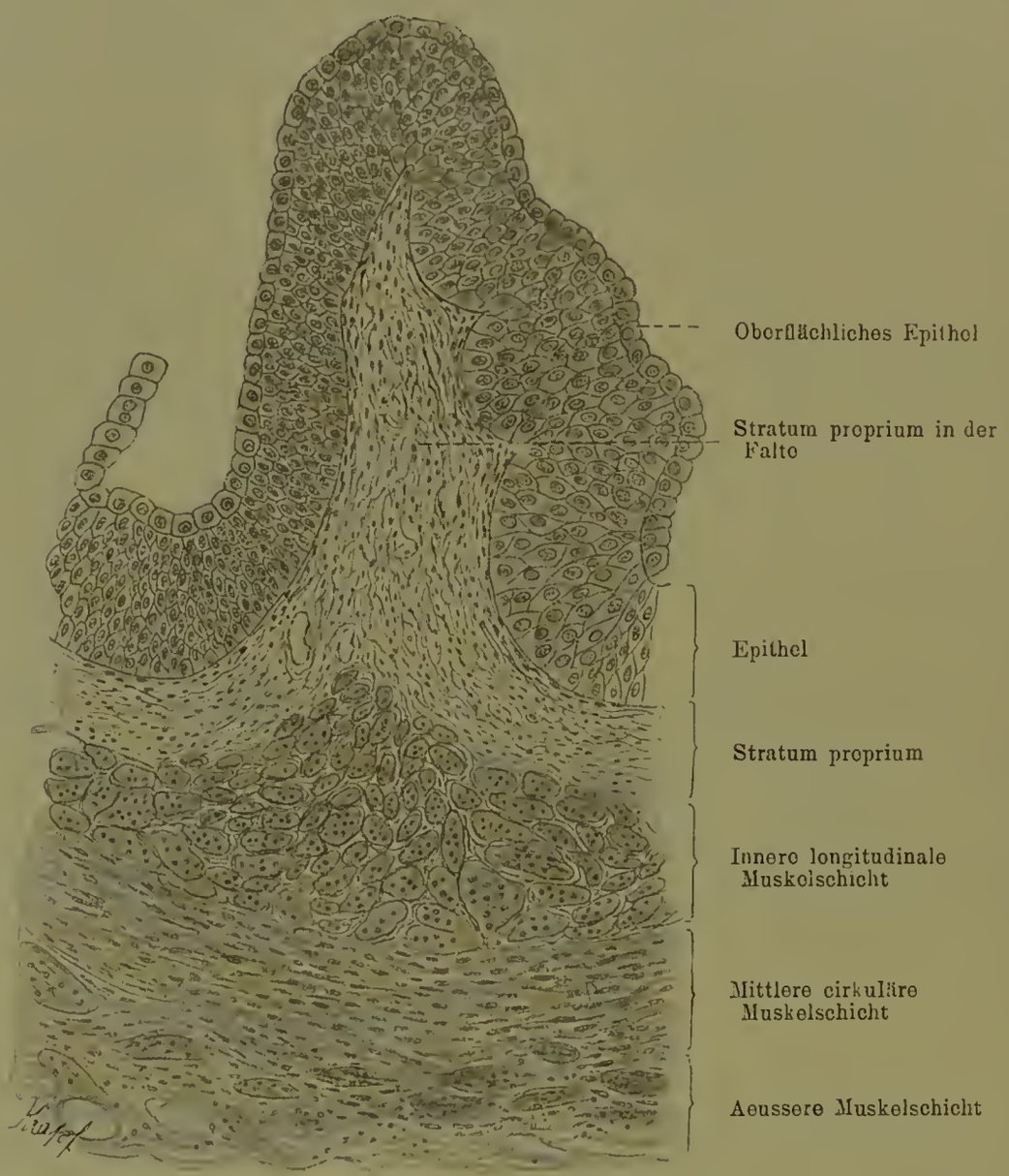


Fig. 171.
Ureter vom Menschen. Untere Hälfte. 140 mal vergr.

Ureters an kommt eine dritte, äussere, annähernd longitudinal verlaufende Muskelschieht hinzu.

Die Harnblase entbehrt ebenfalls der Drüsen und ihre Muskulatur erscheint, namentlich an gedehnten Blasen deutlieh, aus netzförmig angeordneten Bündeln zusammengesetzt. Auch hier kann man drei, jedoch nieht scharf von einander gesonderte Muskellagen unterseheiden: die äussere und die innere Schicht sind meridional, die mittlere äquatorial angeordnet. Zu be-

merken ist die hochgradige Dehnbarkeit des Epithels der harnableitenden Wege, wobei sämmtliche Epithelzellen zu Platten von geringer Höhe gedehnt werden können. Nehmen die Organe ihren früheren Kontraktionszustand ein, so kehren auch die Epithelien zu ihrer früheren Form zurück (vergl. Londón, Kann).

B. Die Nebenniere.

Die Rindensubstanz der Nebenniere entwickelt sich aus einem Theil der Urniere (Genitalstränge), die Marksubstanz dagegen aus Theilen des sympathischen Nervensystems. Beide Substanzen sind bei höheren Wirbelthieren zu einem Organ vereinigt. Die Nebenniere ist von einer bindegewebigen Kapsel umgeben, welche auch glatte Muskelzellen enthalten soll (Fusari).

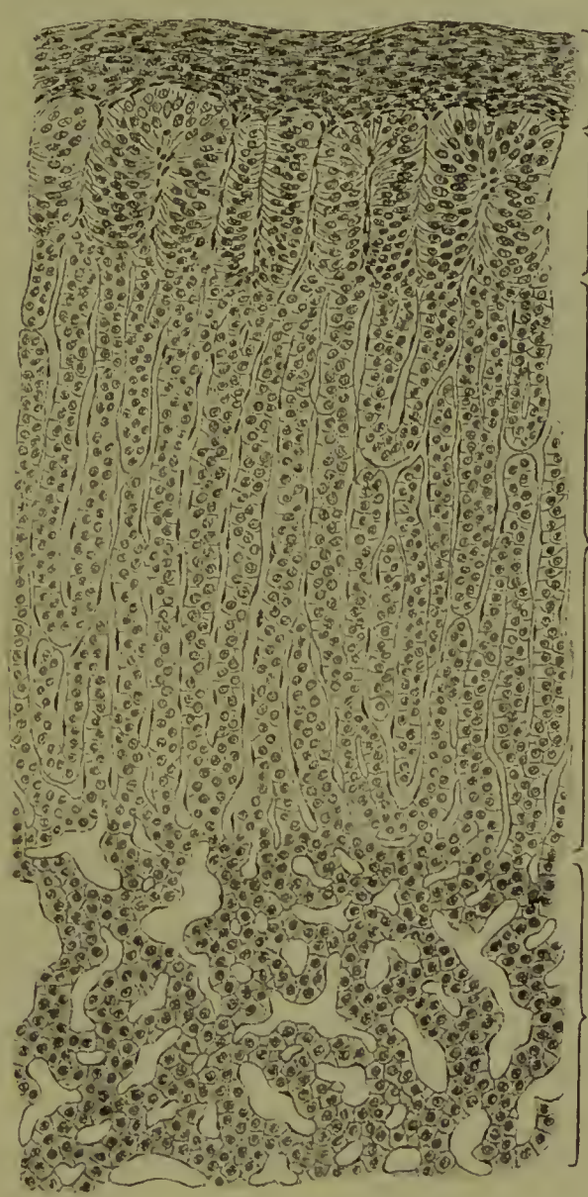


Fig. 172.
Schnitt durch die Rindensubstanz der Nebenniere des Hundes. 120 mal vergr.

Je nach der Beschaffenheit und Anordnung der Zellen unterscheidet man in der Rindenschicht drei Lagen: 1. die Zona glomerulosa; 2. die Zona fasciculata und 3. die Zona reticularis. Diese drei Zonen zusammen präsentiren sich als radiär gestellte Säulen, welche Anordnung durch ein von der Kapsel ausgehendes Septensystem bedingt wird; jedoch nur die mittlere, breitere Zone ist strangförmig angeordnet; die oberflächliche (1) dagegen bildet eine Schicht, in welcher die Elemente zu Ballen gruppirt sind; die tiefe Zone ist netzförmig angeordnet.

Die specifischen Zellen der Rindenschicht sind gekörnt, enthalten mitunter Fetttröpfchen und sind in der Zona reticularis und deren Nachbarschaft pigmentirt. Die Gestalt der Zellen der oberflächlichen Zone erinnert an die der Cylinderepithelien; die der Zona fasciculata sind unregelmässig polyedrisch.

Die Zellen der Marksubstanz sind weniger gekörnt und grösser als die der Rindensubstanz. Sie färben sich mit Chromsäure und deren Salzen intensiv braun, welche Färbung durch Wasser nicht wieder ausgewaschen werden kann, eine Eigenschaft, die schon bei der Anlage dieser Elemente zu Tage tritt und wenigen anderen Zellarten eigen ist. Zahlreiche Ganglienzellen, einzeln und zu Gruppen vereinigt, und Nervenfasern sind in dieser Substanz vorhanden.

Die Gefässe treten an verschiedenen Stellen aus der äusseren Kapsel in die Substanz der Nebenniere ein und bilden hier Kapillarnetze, deren Form sich der Beschaffenheit der einzelnen Schichten anpasst. In der Zona fasciculata sind ihre Maschen langgezogen; in den beiden anderen Zonen sind sie rundlich.

In der Marksubstanz kommt es zur Ausbildung eines Venenplexus, aus welchem die grösseren Venen des Organs hervortreten. Nach Pfaundler sollen die Gefässe der Nebenniere überall nur aus einer Intima bestehen.

Was die Nerven der Nebenniere anlangt, so fällt hier der grosse Reichthum der Marksubstanz an Ganglienzellen des sympathischen Typus auf, was auf die Herkunft dieses Theiles der Nebenniere hindeutet. Charakteristisch ist, dass jede Markzelle von reichlichen Ramifikationen der Nerven umgeben ist (Fusari). Im Uebrigen vergl. auch Gottschau, Weldon, Hans Rabl, C. K. Hoffmann (92) und Pfaundler.

Technisches über die Harnorgane und die Nebenniere.

262. Ueber die Anordnung der Rinden- und Marksubstanz der Niere orientirt man sich an beliebig gehärteten, gefärbten und recht grossen Schnitten, welche in passender Richtung geführt, wenn möglich das ganze Organ umfassen. Will man dagegen feinere Strukturen des Epithels ins Auge fassen, so fixirt man kleinere Stücke in Osmiumgemischen, oder in Sublimat.

263. Imprägnationen mit Silbernitrat (mit Hilfe der Methode von Golgi oder von Cox) liefern einige Aufschlüsse über die gegenseitigen Beziehungen der Zellen der Harnkanälchen.

264. Um die Harnkanälchen zu isoliren, unterwerfe man dünne Streifen der Nierensubstanz der Einwirkung von reiner Salzsäure von 1,12 spec. Gewicht für etwa 15—20 Stunden. (Man entnehme die in dieser Weise zu behandelnden Stücke am Zweckmässigsten einer Niere, welche erst etwa 24 Stunden nach dem Tode dem Thiere entnommen worden ist.) Die Stücke

werden dann in Wasser gewaschen, gezupft und in Glycerin untersucht (Schweigger-Seidel).

Rauchende Salpetersäure von 40% wenige Stunden auf kleine Stücke angewandt, isolirt die Harnkanälchen unter Umständen in sehr grosser Ausdehnung. Die weitere Behandlung geschieht wie nach Salzsäure.

33% Kalilauge führt ebenfalls zum Ziele. Die isolirten Stücke lassen sich aber nicht leicht zu Dauerpräparaten verarbeiten.

265. Die Epithelien der Harnkanälchen lassen sich ebenfalls isoliren und zwar entweder im 1/3 Alkohol (s. T. 126) oder nach R. Heidenhain **83** in 5% wässeriger Lösung von neutralem chromsauren Ammoniak. Bei der letzteren Methode kommen die Stäbchenstrukturen der Epithelien bestimmter Abschnitte der Harnkanälchen deutlich zum Vorschein.

266. Die physiologische Injektion (Chirzonszczewsky siehe auch T. 237) mit Indigokarmin, in analoger Weise angewandt, wie bei der Leber, füllt die Harnkanälchen, welche dann auf Schnitten weiter untersucht werden können.

267. Die Blutgefässe werden an Injektionspräparaten (die Injektion pflegt bei den Nieren leicht zu gelingen) untersucht. Man injizirt bei grösseren Thieren von der A. renalis, bei kleineren, sammt der ganzen hinteren Körperhälfte, von der Aorta descendens aus.

268. Ureter und Harnblase werden aufgeschnitten, fixirt und in Schnitte zerlegt. Dabei bekommt man Ansichten dieser Organe in kollabirtem Zustande.

Die gegenseitige Anordnung der Epithelien ist hier eine ganz andere als im gedehnten Zustande der Organe. Um letzteren hervorzurufen, injizirt man die Fixirungsflüssigkeit in den Ureter oder die Harnblase und nach geschehener Unterbindung werden diese Organe in derselben Flüssigkeit weiter fixirt. Ist vor der Injektion das eine Ende unterbunden worden, so kann man beliebige Dehnungszustände erzielen.

269. Bei der Untersuchung der Nebenniere kann man die gewöhnlichen Fixationsmittel anwenden; aber chromsäurehaltige Gemische, sei es die Flemming'sche Lösung, die Chromsäure oder die chromsauren Salze, sind bei der Untersuchung dieses Organs von besonderer Bedeutung, weil die Marksubstanz der Nebenniere sich dabei specifisch braun färbt (ein Verhalten, welches nur bei einigen Zellen der Hypophysis noch wiederkehrt). Diese Braunfärbung findet auch dann statt, wenn die Rinden- und Marksubstanz, wie es bei gewissen Thieren und bei der Entwickelung der Fall ist, völlig von einander getrennt sind.

270. Das in den Zellen der Rinde der Nebenniere vorhandene Fett ist nicht mit dem des übrigen Körpers identisch. Dasselbe löst sich nämlich an mit Osmiumsäure behandelten Objekten in Chloroform und Bergamottöl (Hans Rabl).

C. Weibliche Geschlechtsorgane.

1. Das Ei.

Das Produkt der weiblichen Keimdrüsen ist das Ei, eine Zelle mit dicker, als Zona pellucida bezeichneten Membran.

Der Inhalt des Eies besteht aus dem Zellkörper, hier Dotter genannt, und dem Kern, hier Keimbläschen. Der Dotter besteht aus einem protoplasmatischen feine Fädchen und Netze zeigenden Theil, mit dichterer Anordnung an der Peripherie des Eies und in der Umgebung des Keimbläschens (Protoplasma). Darin finden sich kleine, ungleich grosse, stark lichtbrechende, meist kugelige Körperchen, die in der Regel von der Osmiumsäure nur gebräunt werden, mitunter aber eine echte Fettreaktion zeigen (Dotterkörper).

Das Keimbläschen besitzt eine doppelt konturirte, leicht zu sehende Membran. Im Innern finden wir ein einfaches Liningerüst mit wenig Chromatin und konstant einen oder zwei unechte, d. h. aus Chromatin bestehende, relativ grosse Nukleolen (Keimflecke). In den letzteren tritt mitunter sehr deutlich eine weitere Differenzirung in Gestalt eines kleinen, problematischen Körperchens (Vakuole?) auf, welches man das Schrön'sche Korn (Nukleolinus) nennt.

Das Keimbläschen würde früher als Purkinje'sches Bläschen, der Keimfleck als R. Wagner'scher Fleck bezeichnet.

2. Ovarium.

Das Ovarium ist zum grössten Theile vom Peritoneum überzogen, dessen Epithel hier gewisse Modifikationen zeigt (Keimepithel), welche wir später genauer betrachten werden.

An dem Hilusrande fehlt die peritoneale Bekleidung und hier ist der Ort, wo bindegewebige Elemente des Lig. ovarii und latum in das Ovarium eindringen und das bindegewebige Gerüst desselben, das sogenannte Stroma ovarii bilden. Schon frühzeitig fängt das Keimepithel an, in das Stroma ovarii einzuwuchern an, derart, dass an der Peripherie des Ovariums eine Zone sich herausbildet, welche aus bindegewebigen und epithelialen Elementen besteht; man bezeichnet diese Zone als Rindensubstanz oder als Zona parenchymatosa des Ovariums. Die sich an den Hilus anschliessende Zone besteht (abgesehen von dem bei Thieren vorkommenden Epoophoron) aus Bindegewebe mit zahlreichen elastischen Fasern und glatten Muskelzellen und wird als Marksubstanz oder Zona vasculosa bezeichnet. Diese Bindegewebsformation greift in die Rindenzone über, trennt die epithelialen Elemente desselben voneinander und steht im Zusammenhang mit

einer unmittelbar unter dem Keimepithel gelegenen, beim erwachsenen Weibe deutlich ausgebildeten Tunica albuginea. Letztere variirt in ihrer Beschaffenheit, ist namentlich bei jugendlichen Ovarien vielfach unterbrochen, lässt aber in ihrer höchsten Entwickelung drei Schichten unterscheiden, die durch verschiedene Richtungen des Faserverlaufes sich von einander unterscheiden. In der Marksubstanz ist das Bindegewebe langfaserig, in der

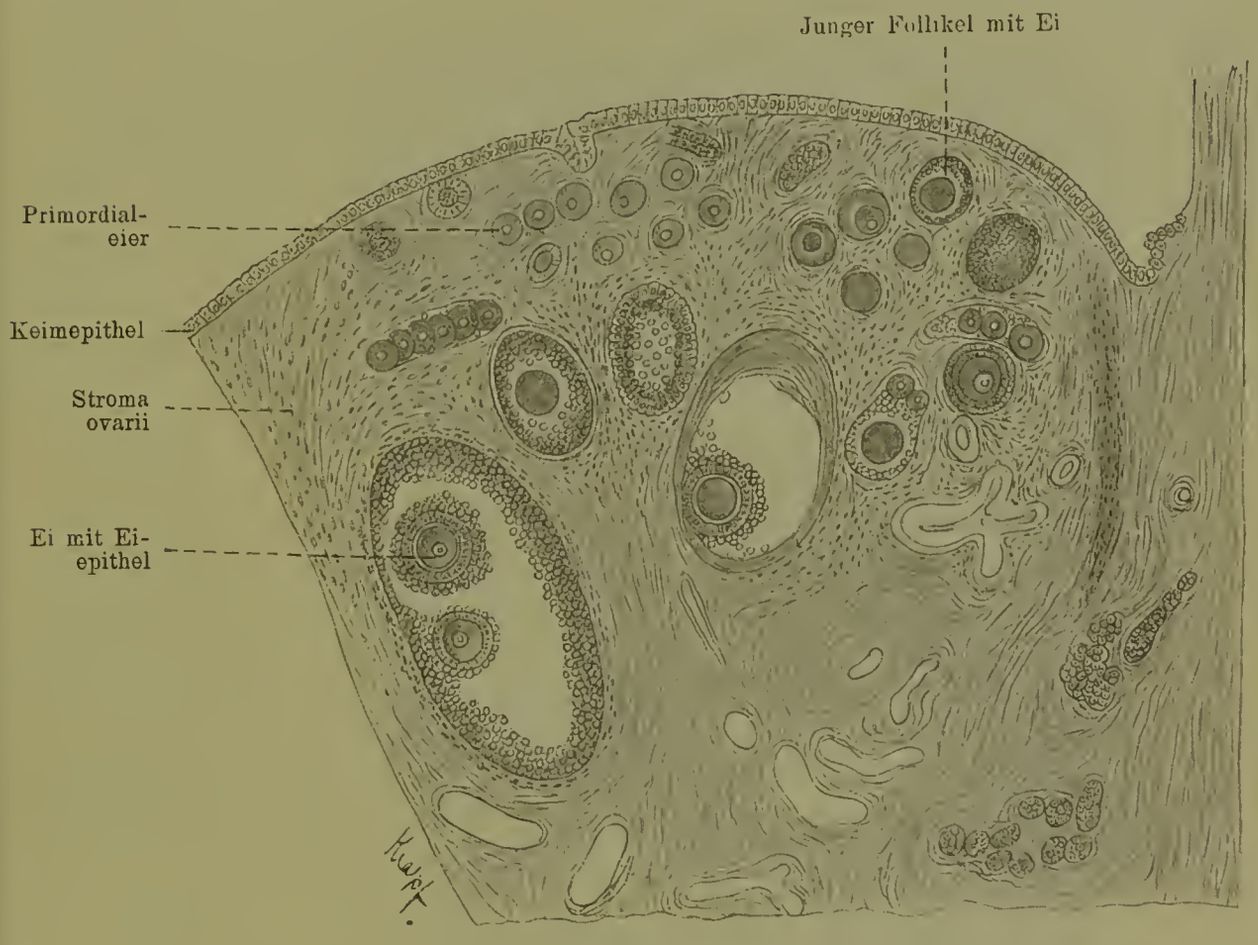


Fig. 173.

Vom Ovarium einer älteren Hündin. Rechts die Sternfigur zeigt einen kollabirten Follikel mit Inhalt. Unten rechts Schläuche des Parovariums. Kopie nach Waldeyer.

Rindensubstanz sind die Fasern kurz und in seiner tiefen, die gleich zu erwähnenden Follikel bergenden Zone, ist es sehr zellenreich.

Die Muskelzellen sind ausschliesslich in der Marksubstanz vorhanden; sie sind hier zu Bündeln vereinigt, welche die Gefässe begleiten und sie auch scheidenartig umhüllen können (besonders ausgeprägt bei Thieren).

Das Keimepithel unterscheidet sich von dem übrigen Peritonealepithel dadurch, dass seine Zellen höher sind, kubisch bis cylindrisch. Dieses Epithel sendet gegen das zur Zeit noch embryonale Bindegewebe solide Wucherungen (Pflüger'sche Schläuche), deren Zellen sehr bald Differenzirungen erkennen lassen: die einen von ihnen behalten zunächst ihre ursprüngliche Beschaffenheit und Form bei, während die anderen grösser werden, sich abrunden und zu jungen Eiern werden; die indifferent ge-

bliebenen, das Ei umgebenden Zellen sind die Follikelzellen. Diese Differenzirung in Ei- und Follikelelemente kann schon früher, im Keimepithel selbst erfolgen, in welchem die grösseren runden Zellen als Primordialeier bezeichnet werden. Bei der weiteren Entwickelung der Rindenschicht des Ovariums werden die Pflüger'schen Schläuche vom Bindegewebe durchwaehsen, derart, dass ein jeder soleher Schlaueh in eine Anzahl ungleich-

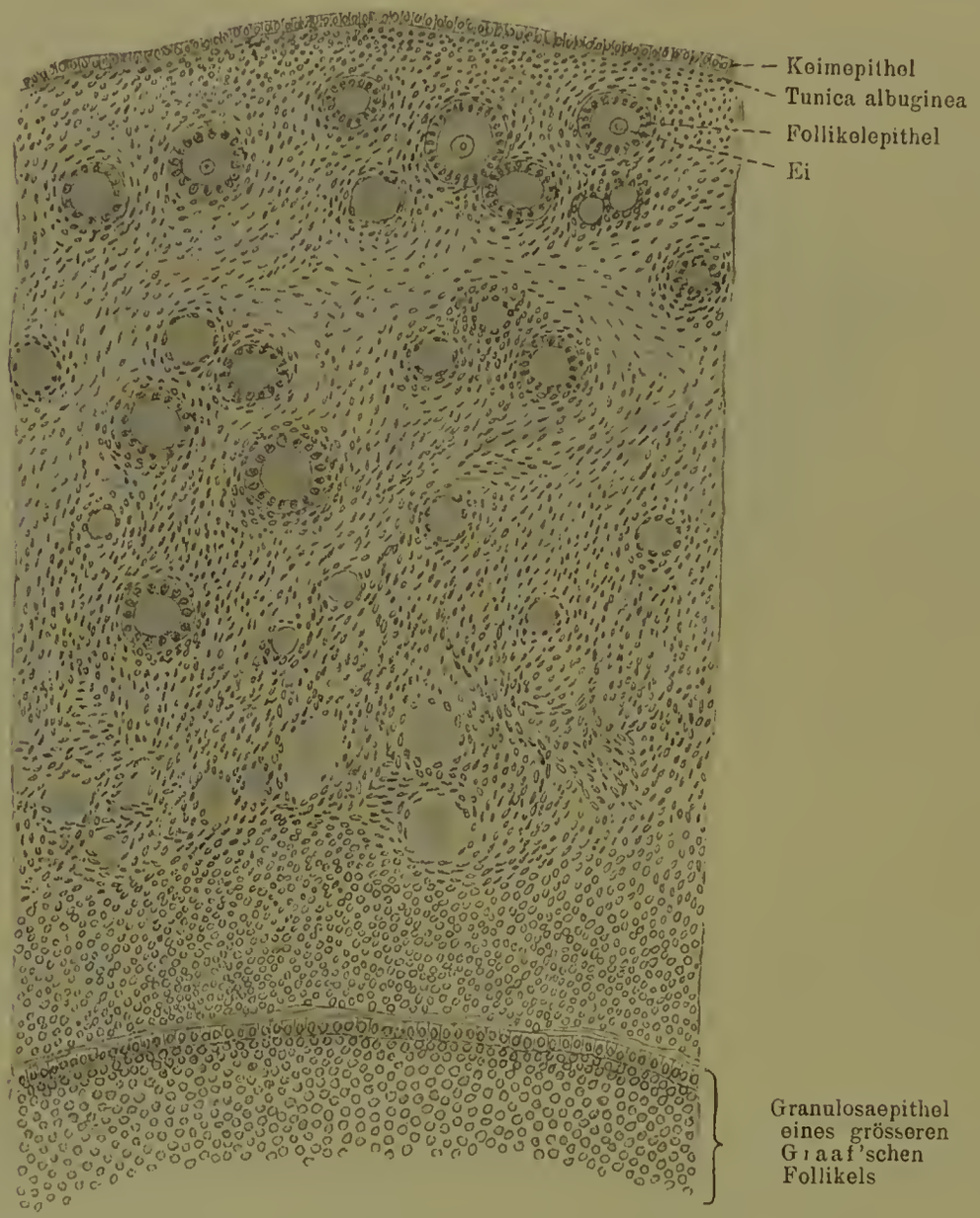


Fig. 174.

Aus dem Ovarium eines jungen Mädchens. 190 mal vergr.

werthiger Abtheilungen zerlegt wird: es entstehen dadureh gesonderte epitheliale Nester, welehe ihren Zusammenhang mit dem Keimepithel aufgeben und im Bindegewebe eingebettet liegen. Naeh der Form und Besehaffenheit dieser epithelialen Nester können sie in verschiedene Gruppen eingetheilt werden; wir haben hier 1. die Pflüger'schen Schläuehe selbst; 2. typische Primordialfollikel, d. h. solehe, welehe nur ein einziges Ei

beherbergen (schon bei 28wöchentlichem Fötus vorhanden); 3. atypische, d. h. mehrere, 2—3 Eier enthaltende Follikel; 4. sogenannte Eiballenfollikel, bei welchen eine grössere Zahl von Follikeln eine einzige bindegewebige Hülle besitzt und schliesslich 5. können solche Eiballenfollikel die Form eines länglichen Schlauches haben und werden als abgeschnürte Pflüger'sche Schläuche bezeichnet. Die unter 4 und 5, vielleicht auch die unter 3 angeführten Formationen werden durch das wuchernde Bindegewebe weiter septirt, wobei es schliesslich zu einer Sonderung in typische Follikel kommt (Schottländer **91, 93**).

Die jüngsten typischen Follikel nun bestehen aus einer in der Mitte liegenden, verhältnissmässig grossen Eizelle und aus den letztere in einfacher Schicht umgebenden kubischen oder cylindrischen Follikelzellen. Das Wachsthum dieses Follikels, Graaf'scher Follikel, geht unter mitotischer Vermehrung der Follikelzellen und durch Volumzunahme des Eies vor sich; bald findet sich das Ei durch mehrere Lagen von Zellen umgeben und kommt in diesem Zellenkomplex excentrisch zu liegen.

In einer gewissen Entfernung vom Ei, ungefähr in der Mitte des ganzen Follikels, entsteht im Follikelepithel, zuweilen an mehreren Orten zu gleicher Zeit, eine mit Flüssigkeit gefüllte Höhle, welche Flüssigkeit einerseits durch Absonderung von Seite der Follikelzellen, andererseits durch das Zugrundegehen einiger der letzteren sich bildet. Diese Höhle dehnt sich unter Vermehrung der Zellen immer weiter aus und umgreift von allen Seiten das Ei zugleich mit den dasselbe unmittelbar umgebenden Follikelzellen. Dieser Umwachsungsprozess geht jedoch nicht so weit, dass das Ei sammt seinen Follikelzellen ganz in die Höhle zu liegen käme: an einer Stelle bleibt sein Follikelepithel mit dem übrigen, die Wand der Blase bildenden in Zusammenhang.

Das Ei liegt jetzt in einem durch das Follikelepithel gebildeten und in die Follikelhöhle hineinragenden Hügel, dem Cumulus oder Discus proligerus; das die Wand der Höhle bildende Epithel wird als Membrana granulosa bezeichnet; die Höhle nennt man das Antrum, die darin enthaltene Flüssigkeit — Liquor folliculi. Die das Ei unmittelbar umgebenden Follikelzellen sind höher und werden als Eiepithel (Corona radiata) bezeichnet.

Während seines Wachsthums hat sich auch die Beschaffenheit des Eies in mancher Hinsicht geändert; im Dotter kann man jetzt zwei Schichten unterscheiden: 1. Eine innere Schicht: sie ist reich an stark lichtbrechenden, verschieden grossen Körperchen; 2. eine äussere Schicht: sie ist durchsichtiger und feinkörniger; in ihr liegt das Keimbläschen. Schon ein mittelgrosses Ei ist von einer sehr breiten, radiär gestreiften Membran — der Zona pellucida umgeben; sie ist vom Dotter durch einen schmalen, perivitellinen Raum getrennt. Ihre Entstehung ist zur Zeit noch nicht in allen Punkten eruirt worden. Wahrscheinlich ist es, dass sie ein Produkt

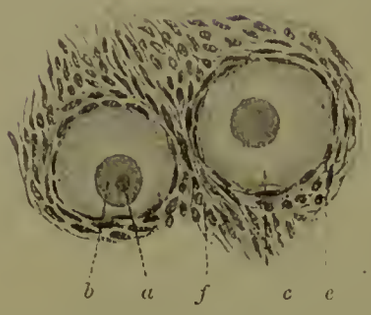


Fig. 175.

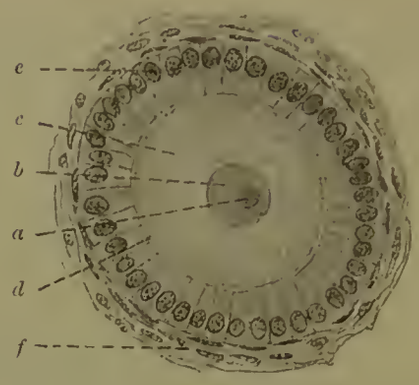


Fig. 176.

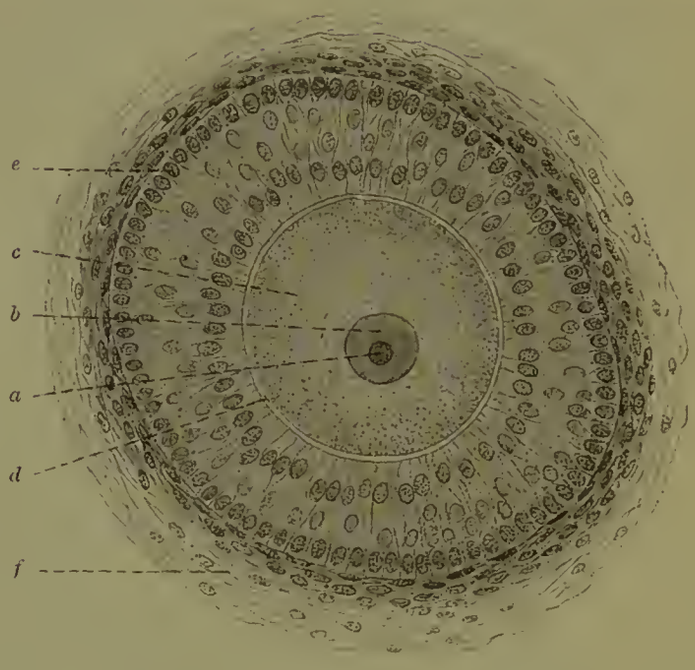


Fig. 177.

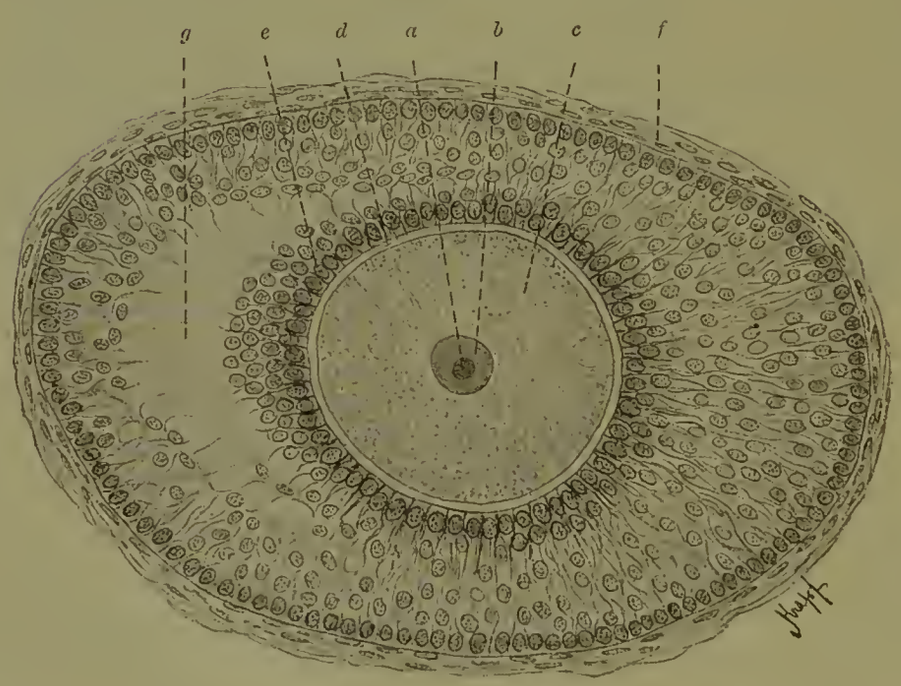


Fig. 178.

Aus Schnitten des Ovariums einer Katze. 225 mal vergr.

a Keimfleck; *b* Keimbläschen; *c* Ei; *d* Zona pellucida; *e* corona radiata; *f* Theca folliculi; *g* eben gebildetes antrum folliculi.

des Eiepithels ist; sie kann im Grossen und Ganzen als eine Cuticularbildung dieser Zellen aufgefasst werden. Jedenfalls enthält sie zahlreiche, radiär verlaufende Porenkanäle, in welche Fortsätze der Eiepithelzellen sich hineinerstrecken. Beim reifen Ei des Menschen scheinen die Porenkanäle zu fehlen (Nagel); wahrscheinlich haben diese die Ernährung des wachsenden Eies zu vermitteln. Diese Fortsätze sind als Intercellularbrücken aufzufassen (Retzius), welche nach Palladino nicht allein zwischen Ei- und Eiepithel, sondern auch zwischen den Follikelzellen selbst vorkommen sollen.

Retzius 90 leitet die Zona pellucida von Fortsätzen der Eiepithelzellen ab, welche um das Ei zuerst ein Netzwerk bilden sollen. In den Maschen dieses Netzwerkes lagert sich die Substanz der Zona ab, welche also möglicherweise aus dem Ei selbst hervorgeht.

Neue echte Pflüger'sche Schläuche pflegen sich beim erwachsenen Weibe nicht mehr zu bilden. Einzelne Wucherungen des Keimepithels kommen vor, führen aber, wie es scheint, nur zur Bildung von epithelialen Cysten (Schottländer **93**).

Die Angaben über den Zeitpunkt des Aufhörens der Follikelbildung sind noch sehr widersprechend. Die Einen lassen den Vorgang mit der Geburt zu Ende gehen, die Anderen nehmen eine Fortdauer desselben bis zum Kindesalter, ja sogar bis zum erwachsenen Weibe an.

Während des Wachsthums des Follikels differenzirt sich das ihn umgebende Bindegewebe zu einer besonderen Hülle, welche man als Theca folliculi bezeichnet. An ihr unterscheidet man zwei Schichten: die äussere derselben, die Tunica fibrosa, besteht aus faserigem Bindegewebe und geht kontinuirlich in die innere Schicht über, welche zellen- und gefässreich ist — Tunica propria folliculi. In die epitheliale Membrana granulosa dringen die Gefässe nicht ein.

Die weitere Reifung des Follikels betrifft der Hauptsache nach das Ei; nach und nach rückt der Follikel an die Oberfläche des Ovariums und durch Eröffnung desselben (Bersten des Follikels) gelangt das Ei in die Leibeshöhle und durch dieselbe in die Tube.

Der wichtige Prozess der Eireifung ist beim Menschen und Säugethieren wenig bekannt, weshalb wir diesen Vorgang am besten von niederen Wirbelthieren schildern wollen, wo derselbe durch die Bemühungen von Rückert (**92. 1**) bei Selachiern und vor kurzem auch von Born bei Amphibien eingehend studirt wurde.

Das Keimbläschen der Eimutterzellen enthält die bekannten Bestandtheile, eine Membran, einige Nukleolen und ein deutliches Chromatingerüst, welches letztere aus etwa 30—36 (Pristiurus) Chromosomen besteht. Die Reifungserscheinungen fangen damit an, dass die Keimbläschenmembran deutlicher und dicker wird und die Nukleolen sich zu einem excentrisch liegenden Haufen zusammenballen; die Chromosomen werden undeutlich, gehen aber während der Reifung nicht verloren, sondern lockern sich nur auf, wobei

die einzelnen Mikrosomen ihre Form verändern; sie werden zu Stäbchen oder Scheiben, wachsen aber schliesslich zu Fäden aus, welche ebenfalls aus mikrosomenartigen Gebilden bestehen. Während dessen ist die Anordnung der Chromosomen im Wesentlichen dieselbe geblieben, aber sie liegen jetzt paarig beisammen. Aller Wahrscheinlichkeit nach ist eine Längsspaltung derselben eingetreten. Zur Zeit, wenn das Keimbläschen seine maximale Grösse erreicht hat, verkürzen sich die immer noch paarigen Chromosomen; bei dieser Verkürzung oder Rückbildung durchlaufen die Mikrosomen im Wesentlichen die gleichen Phasen wieder, nur in umgekehrter Reihenfolge, so dass an Stelle der Fädchen zuerst wieder quere Stäbe, dann einfache Kügelchen sich bilden. „Schliesslich bestehen die Chromatinportionen aus Stäbchenpaaren und manche von ihnen lassen eine Zusammensetzung aus vier parallel gestellten Elementen, wie bei Ascaris, erkennen.“ — Es hat dieser komplizirte Prozess also höchst wahrscheinlich zu einer Vervierfachung der Chromosomenzahl geführt. Das Schicksal der Nukleolen ist eng an das der Chromosomen gebunden, vielleicht stehen sie in Connex mit dem Stoffwechsel derselben. Die Keimbläschenmembran schwindet allmählich, die Chromosomen liegen frei und ordnen sich zu einer Aequatorialplatte an, worauf zwei Richtungskörperchen abgeschnürt werden. (Das weitere darüber siehe pag. 46.)

Ueber die Art und Weise, wie der Follikel berstet und das reife Ei entleert wird, lässt sich folgendes angeben. Durch Auflockerung der Stielzellen des Cumulus löst sich das Ei von der übrigen Granulosa ab und kommt in den Liquor folliculi zu liegen. An der Stelle, an welcher der Follikel mit der Albuginea des Ovariums in Berührung kommt, verdünnt sich sowohl die letztere wie auch die Follikelwand, und da an der nämlichen Stelle (Stigma) die Gefässe obliteriren und das gesammte Gewebe dadurch atrophisch wird, so entsteht hier ein Locus minoris resistentiae, welcher durch eine geringe Druckerhöhung von Seite des Follikels oder seiner Umgebung einreisst.

Während das Ei entleert wird, bleibt der Rest des Follikels im Ovarium zurück und bildet sich hier zu einem gelben Körper — Corpus luteum — um. Bei der Bildung des viel grösseren Corpus luteum verum, d. h. des Restes eines Follikels, dessen Ei befruchtet worden und in Entwickelung begriffen ist, geht dieser Rückbildungsprozess viel langsamer vor sich, als bei der Bildung der Corpora lutea spuria, deren Eier nicht zur Befruchtung gelangt sind. — Im Corpus luteum ist an Stelle des Liquor folliculi meistens ein Blutcoagulum enthalten, welches aus einem in Folge einer Blutgefässruptur entstehenden Bluterguss sich bildet. Um das Coagulum und die restirenden Granulosazellen, welche nach und nach degeneriren, wuchert das Gewebe der Tunica propria der Theca folliculi. Die innere Lage dieses Gewebes enthält Zellen, welche sich mit Pigment füllen (Luteinzellen) und mit die gelbe Farbe des Gewebes verursachen. Allmählich faltet sich die innere Wand des Corpus luteum und der degenerirte

centrale Theil wird schliesslich unter Resorption von Zellen der Wandschicht und der Gefässe durchwachsen.

Nun fängt das Gewebe des Corpus luteum selbst, unter Quellung, hyalin zu degeneriren an — Corpus albicans. Dieser Prozess lässt sich mit einer Narbenbildung vergleichen und führt schliesslich zur Bildung einer Narbe, d. h. das Corpus albicans wird resorbirt und es bleibt an seiner Stelle relativ wenig faserreiches Bindegewebe zurück.

Nicht alle angelegten Eier und Follikel gelangen zur Reife; sehr viele davon gehen zu Grunde durch einen Vorgang der Rückbildung, den man als Atresie bezeichnet. In allen Stadien, selbst bei den noch im Keim-

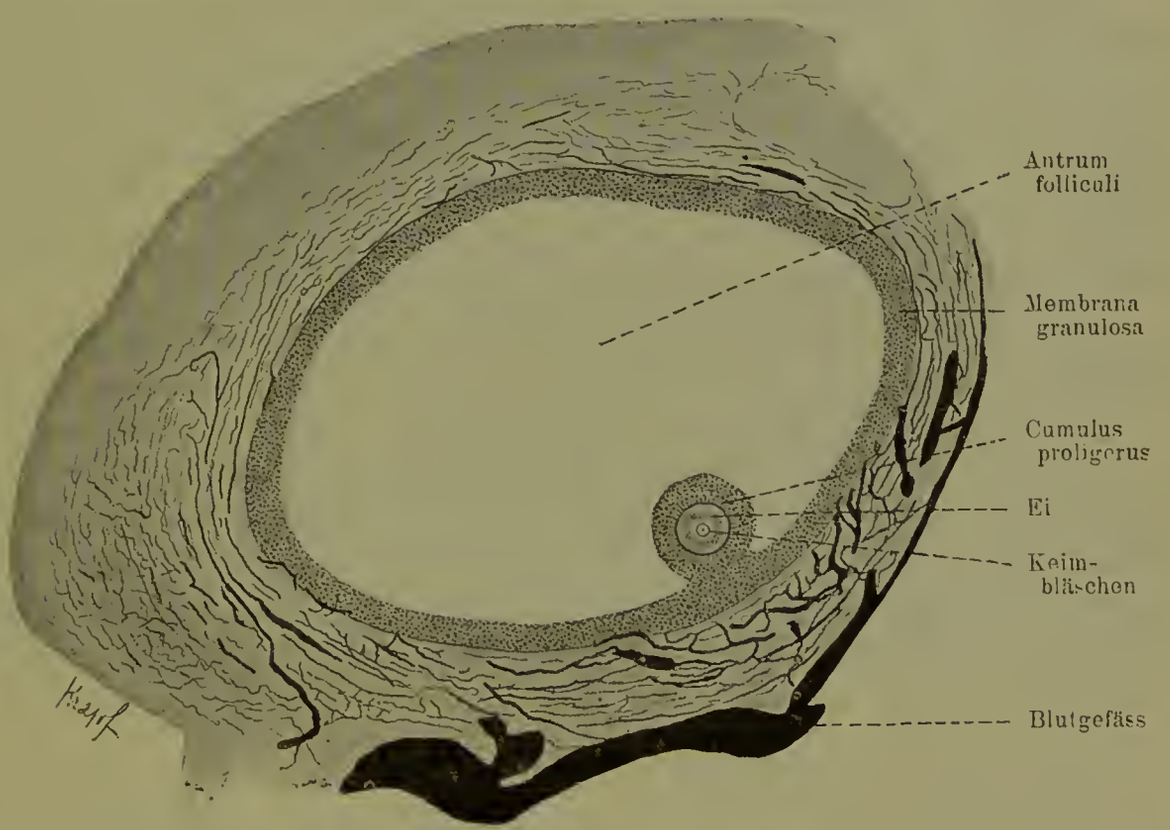


Fig. 179.

Schnitt durch einen reifen Follikel eines injicirten Ovariums vom Schweine. 50 mal vergr.

epithel befindlichen Ureiern, kann der Vorgang der Atresie einsetzen, und zwar befällt der Rückbildungsprozess bei den Eiern, welche schon im Follikel eingeschlossen sind, zuerst stets das Ei selbst, erstreckt sich aber auch auf das Follikelepithel, und ist die Art und Weise der Degeneration beim Follikelepithel und Ei dieselbe. — Das Keimbläschen, resp. die Kerne der Follikelzellen gehen in der Regel auf chromatolytischem Wege zu Grunde, können aber auch ohne sichtbare Chromatolyse schwinden (direkte Atrophie). Der Zellkörper geht meistens durch fettige Degeneration oder aber auf eine Weise, welche als eine „albuminöse Degeneration" bezeichnet wird, d. h. unter Bildung von Körnelungen, welche keine Fettreaktion, sondern eine Reihe anderer mit Eiweissreaktionen übereinstimmender Reaktionen aufweisen, zu

Grunde. Diese beiden Arten der Degeneration führen zu einer Verflüssigung des Zellkörpers und schliesslich zu einer hyalinen Verquellung desselben, wobei der Zellkörper homogen erscheint. Die Zona pellucida quillt, nimmt an Volumen zu, faltet sich und pflegt erst sehr spät resorbirt zu werden. Im weiteren Verlauf geht der Rückbildungsprozess auf dem Wege der Narbenbildung, in analoger Weise wie bei der Rückbildung der gelben Körper weiter, die Tunica propria der Theca wuchert unter Betheiligung von Leukocyten; die Produkte der Degeneration werden resorbirt und schliesslich eine bindegewebige Narbe gebildet (vergl. G. Ruge und Schottländer **91**, **93**).

Die Blutgefässe des Ovariums treten am Hilus ein, verzweigen sich zunächst in der Marksubstanz und bilden an der Peripherie derselben, an der Grenze gegen die Rindensubstanz ein dichtes arterielles Netzwerk; aus diesem dringen Zweige in die Rindensubstanz ein und zerfallen dort in Kapillaren. Ihre Beziehungen zu den Follikeln sind derart, dass in der äusseren Schichte der Theca weitmaschige und in der Tunica propria derselben engmaschige kapillare Netze gebildet werden.

Die Venen sind sehr weit und bilden am Hilus des Ovariums einen Plexus.

Die Lymphgefässe sind sehr zahlreich.

Die Nerven halten sich an die Gefässbahnen, diese umspinnend; nur wenige Nerven treten an die Theca folliculi heran, umspinnen den Follikel von allen Seiten, überschreiten aber die Theca nicht, sondern endigen mit oder ohne Endanschwellungen in der Theca selbst. Ganglienzellen des sympathischen Typus kommen ebenfalls im Ovarium vor (Retzius **93**, Riese).

3. Tuba, Uterus, Vagina.

Die Tuba besteht aus einer Schleimhaut, einer Muskelschichte und einem Peritonealüberzug.

Die Schleimhaut zeigt ein System longitudinal verlaufender Falten, die sehr zahlreich sind und ineinander übergehen können. Frühe angelegt und besonders stark ausgebildet sind vier Falten, welche man ohne besondere Mühe beim erwachsenen Weibe im Isthmus erkennen kann. Es sind dies die Hauptfalten, im Gegensatz zu den übrigen, die man als Nebenfalten bezeichnen kann (Frommel). Im Isthmus, wo die Nebenfalten sehr entwickelt sind, legen sie sich so aufeinander, dass von einem mit dem blossen Auge wahrnehmbaren Lumen keine Rede sein kann.

Das Epithel ist ein einschichtig-flimmerndes und kleidet alle Unebenheiten und Faltungen aus. Drüsen, wenn man nicht die Buchten zwischen den Falten als solche bezeichnen will, kommen im Ovidukte nicht vor.

Das unter dem Epithel liegende Stratum (Stratum proprium) ist faserarm, aber zellenreich. Im Isthmus ist das submuköse Gewebe kompakt, in

der Ampulle und im Infundibulum locker und gefässreich und von einer Muscularis mucosae, deren Fasern longitudinal verlaufen und z. Th. in den Hauptfalten, nicht aber in den Nebenfalten gelegen sind, begrenzt. Auf eine als Submukosa zu bezeichnende Schicht folgt eine äussere Muscularis, welche aus einer inneren cirkulären und einer äusseren, schwächeren longitudinalen Lage besteht. Letztere ist in der Ampulle vielfach unterbrochen und kann im Infundibulum ganz fehlen.

Fig. 180.

Schnitt aus der Tube eines jungen Weibes. Links stärker vergrösserte flimmernde Epithelien aus derselben Tube. 170 mal vergr.

Im Uterus unterscheiden wir die gleichen Theile, welche aber hier im Corpus und Cervix gewisse Modifikationen erleiden. Das Epithel ist in beiden Theilen ein flimmerndes, ist jedoch im Cervix höher. Die Drüsen des Corpus sind verzweigte tubulöse Drüsen, deren Zellen ebenfalls flimmern. Im Cervix kommen aber ausser diesen Drüsen noch eigenthümliche kurze, mit seitlichen Ausbuchtungen versehene vor; ihr Lumen ist umfangreicher, ihr Epithel höher. Besonders zahlreich ist diese letztere Art von Drüsen in der Region der Plicae palmatae (Overlach).

In der Cervix kommen überall Drüsen, bis zum Ostium externum, vor, an welcher Stelle bei jungfräulichen Uteri das Flimmerepithel in der Regel in das geschichtete übergeht.

Bei Weibern, die geboren haben, erstreckt sich das Pflasterepithel bis in den Cervikalkanal und kann, zuweilen mit Unterbrechungen, im ganzen unteren Drittel des letzteren angetroffen werden.

Jedoch herrschen in diesen Verhältnissen Schwankungen, so dass zuweilen schon bei Kindern der untere Theil des Cervikalkanales Pflasterepithel trägt.

Oberhalb der Plicae sind die Drüsen zahlreich; nach abwärts nehmen sie allmählich an Zahl ab. Im normalen Zustande ist die Menge des Sekrets dieser Drüsen eine sehr geringe.

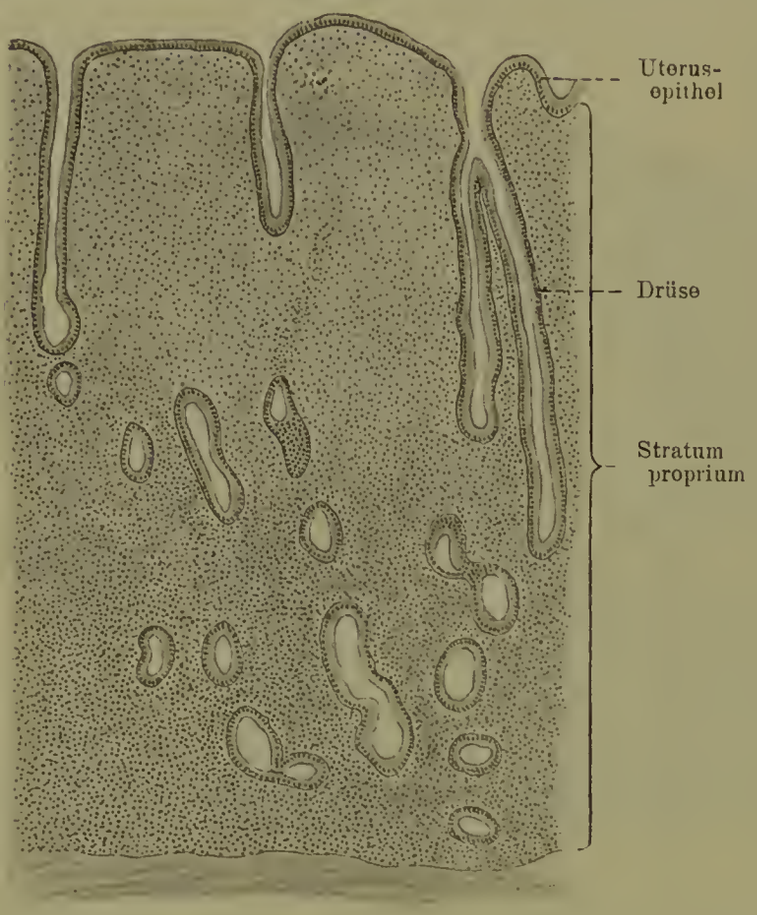


Fig. 181.
Aus dem Uterus eines jungen Weibes. 34 mal vergr.

In der Region der Plicae palmatae, zwischen und auf denselben kommen Zotten (Papillen) vor, welche von einem etwas niedereren Epithel ausgekleidet zu sein pflegen.

In der Schleimhaut der Cervixregion sind eigenthümliche, von allen Seiten abgeschlossene, verschieden grosse, von einfachem cylindrischen oder flimmerndem Epithel bekleidete Räume vorhanden, die sogenannten Ovula Nabothi, welche wahrscheinlich als abnorme Cystenbildungen aufzufassen sind. (Vergl. A. Martin.)

Was die Muskulatur anlangt, welche in der Cervix wie im Corpus uteri in drei Lagen gesondert ist, so unterscheidet man eine innere, mehr longitudinal verlaufende (Stratum mucosum), eine mittlere hauptsächlich cirkuläre und gefässführende (Str. vasculosum) und eine äussere, ebenfalls noch longitudinal gerichtete Schicht (Str. serosum).

Die innere und äussere Muskellage sind im Verhältniss zur mittleren Schicht nur schwach entwickelt.

Die verwickelten Verhältnisse der Muskulatur im Uterus können besser verstanden werden, wenn man ihre Entstehung berücksichtigt. Als ursprüngliche Stammmuskulatur des Müller'schen Ganges ist die Ringmuskulatur zu betrachten. Die äussere longitudinale Muskulatur der Serosa tritt später auf und ist von der Muskulatur des Lig. latum abzuleiten. Zwischen diesen beiden sind nun die grossen Gefässe, von einer Muskulatur begleitet, gelegen — Verhältnisse, welche zeitlebens, z. B. bei Raubthieren, persistiren. Beim Menschen werden die Gefässe jedoch in die Ringmuskulatur einbezogen und es tritt erst später die innere submuköse Muskulatur auf. Eine eigentliche Muscularis mucosae uteri ist beim Menschen nicht vorhanden (Sobotta).

Was die Richtung der Flimmerung in der Tuba und im Uterus anlangt, so wurde bisher von Gynäkologen angenommen, dass sie dem Ost. uterinum tubae zugewandt ist. Nach neueren Untersuchungen kommen die älteren Angaben der Anatomen zu Ehren, nach welchen die Flimmerung im Uterus, ebenso wie im Ovidukt, auch beim Menschen scheidenwärts gerichtet ist (Hofmeier).

An der Scheide unterscheiden wir ebenfalls drei Schichten: 1. die Schleimhaut, 2. die Muskelschicht und 3. eine äussere Faserhaut. — Das Epithel der Schleimhaut ist ein mehrschichtiges Pflasterepithel (auch hier mit einer aus cylindrischen Zellen bestehenden basalen Lage), welches gleichmässig die Unebenheiten überzieht. Gefässtragende Papillen, welche am Grunde zwischen den Columnae rugarum zu fehlen pflegen, sind sonst überall vorhanden. Es kommen keine Drüsen, oder höchstens nur vereinzelte, in der Scheide vor, wohl aber kommt es zu Anhäufungen von lymphoidem Gewebe im Stratum proprium und manchmal auch zur Ausbildung von Lymphknoten.

Nach v. Preuschen und C. Ruge sollen jedoch in der Vagina vereinzelte Drüsen vorkommen. Es sind dann verhältnissmässig einfache, unregelmässige Schläuche, die aus flimmerndem Cylinderepithel bestehen. Der Ausführungsgang hat, wie die Schleimhaut der Scheide, geschichtetes Pflasterepithel.

Nach unten wird der obere Theil der Scheide vom Hymen abgeschlossen, welche Membran als Rest der Scheidewand zu betrachten ist, welche bei Embryonen zwischen dem ampullär erweiterten Endabschnitt der verschmolzenen Müller'schen Gänge und dem Ektoderm des Sinus urogenitalis besteht. Demnach hat das innere Epithel des Hymens den Charakter des Scheidenepithels und das äussere den der äusseren Haut. (G. Klein.)

Das Stratum proprium der Vagina besteht aus auffallend groben, sehr viele elastische Fasern enthaltenden Bindegewebefasern. — Die Muscularis, welche im unteren Abschnitte stärker entwickelt ist, wie im oberen, lässt, wenn auch nicht in deutlicher Ausprägung, eine innere longitudinale und eine äussere Ringmuskulatur erkennen. Besonders stark ist die Muscularis vorne (an der Harnblasengrenze) entwickelt. — Die äussere Faserschicht besteht aus dichterem Bindegewebe, welches, lockerer werdend, sich mit dem der Umgebung verbindet.

Das Epithel des Vorhofes nimmt allmählich den Charakter des Hautepithels an; seine äusseren Zellen werden kernlos; Talgdrüsen kommen namentlich in der Umgebung der Urethralöffnung und in der Umgebung der kleinen Schamlippen vor. An der äusseren Fläche der letzteren kommen bereits Haare vor.

Die Clitoris ist ebenso gebaut wie der Penis; indessen fehlt hier das Corpus cavernosum urethrae. An der Clitoris der Erwachsenen kommen keine Drüsen vor.

Die Bartholini'schen Drüsen des Weibes sind den Cowper'schen des Mannes vollständig analog gebaut.

Die Blutgefässe des Uterus entstammen aus verschiedenen Arterien, der A. uterina, spermatica int. und ext. — und treten seitlich in den Uterus ein. Sie verzweigen sich besonders reichlich in der mittleren Muskellage; einige Gefässe treten durch die innere Muskelschicht hindurch, um in der Schleimhaut, unmittelbar unter dem Epithel, ein die Drüsen umspinnendes, engmaschiges Kapillarnetz zu bilden. Die venösen Stämmchen bilden in der tieferen Schicht der Schleimhaut einen Venenplexus, der besonders stark in der Cervix und namentlich am Muttermunde ausgebildet ist. Ein weiterer, stark entwickelter venöser Plexus befindet sich in der mittleren Muskelschicht. Erst aus diesem entstehen stärkere Venen, welche in den Plexus uterinus resp. in die V. spermaticae sich ergiessen.

Die Nerven sind in der Tube und im Uterus sehr zahlreich und bilden sowohl in der Muskulatur, als auch in der eigentlichen Mukosa dichte plexusartige Ausbreitungen. Unmittelbar unter dem Epithel breiten sie sich ebenfalls flächenhaft aus und kann man Nervenfäserchen zwischen die Epithelzellen selbst eindringen sehen. — Aehnliche Verhältnisse gelten auch für das Epithel der Uterindrüsen. Auch im Epithel der Scheide sind Nerven nachgewiesen worden, welche zwischen den Epithelzellen mit oder ohne Anschwellungen enden (vergl. Gawronski). Im Verlauf aller dieser Nerven trifft man Ganglienzellen vom sympathischen Typus an. In den Papillen der Glans clitoridis befinden sich ausser gewöhnlichen Tastkörperchen noch sogenannte Genitalkörperchen. — Den gröberen Nerven der Clitoris sitzen mitunter zahlreiche Pacini'sche Körperchen auf.

An verschiedenen Stellen der Marksubstanz des Ovarium, in der Mehrzahl der Fälle jedoch in der Nähe des Hilus ovarii, sind unregelmässige epitheliale Stränge oder Röhrchen mit cylindrischem, auch mit Flimmerepithel anzutreffen (Paroophoron). Es sind Ueberbleibsel der Urniere und sind Fortsetzungen jenes rudimentären Organes, welches im oberen Theile des Ligamentum latum liegt und als Epoophoron bezeichnet wird.

Die einzelnen Röhrchen des Epoophoron stehen in Beziehung zum Gartner'schen Gang (Wolff'scher Gang), der beim Menschen kurz ist, blind endigt und niemals, wie bei gewissen Thieren, in die untere Partie der Vagina einmündet. Diese Derivate der Urniere bestehen aus kürzeren oder längeren blindendigenden Schläuchen, die mit flimmerndem Epithel, dessen Zellen oft in Zerfall angetroffen werden, ausgekleidet sind.

Die Morgagni'sche Hydatide ist eine peritoneale Duplikatur.

D. Männliche Geschlechtsorgane.

1. Das Spermatozoon (Spermatosom).

Der männliche Samen besteht aus einer Flüssigkeit, die im Wesentlichen ein Sekret von verschiedenen, später zu erwähnenden Drüsen ist und aus darin suspendirten sogenannten Samenfäden (Spermatosomen oder Spermatozoen). Die letzteren bilden sich im Hoden aus.

Wir wollen zunächst den Bau des fertigen Spermatosoms kennen lernen,

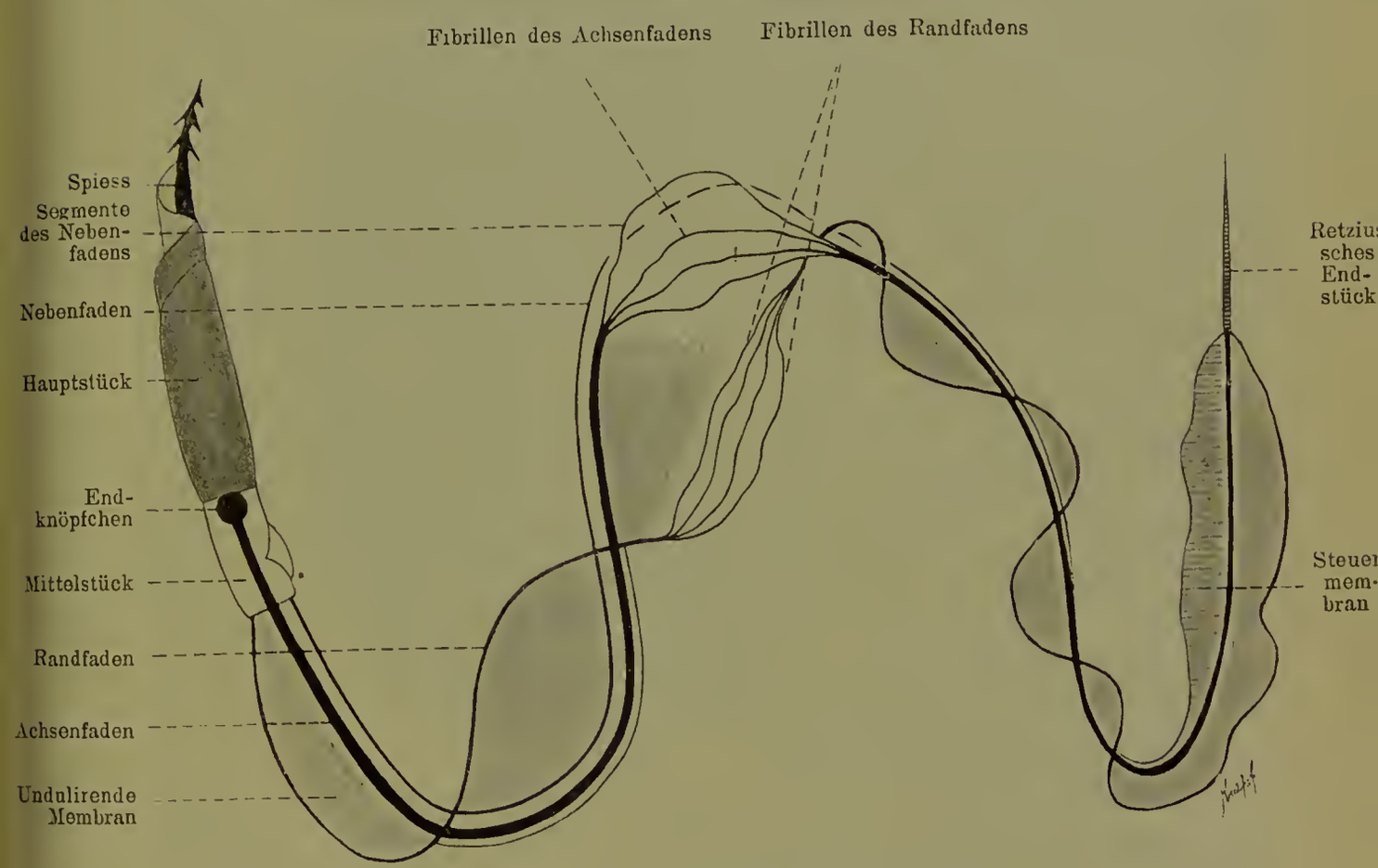


Fig. 182.

Schema eines Spermatosoms, in welchem die bei verschiedenen Wirbelthieren gemachten Befunde berücksichtigt sind.

und zwar nach einem komplizirt entworfenen Schema, an welchem wir alle den Spermatozoen überhaupt zukommenden Theile aufzählen wollen.

Zunächst unterscheiden wir drei Haupttheile: 1. den Kopf, 2. das Mittelstück und 3. den Schwanz (Geisselfaden).

Am Kopfe lässt sich ein Spiess und ein Hauptstück wahrnehmen, welch' letzteres aus Chromatinsubstanz besteht und bei der Befruchtung die Hauptrolle spielt. Das Mittelstück, das sich dem hinteren Theile des Kopfes anfügt, besteht aus einem protoplasmatischen Mantel, dessen Achse vom sogenannten Achsenfaden durchsetzt wird; vorne am Kopf bildet der Faden

eine knopfförmige, in eine Delle des Kopfes angebrachte Anschwellung, das Endköpfchen. Von dem Mittelstück aus setzt sich der Achsenfaden kontinuirlich in den Schwanz des Spermatosoms fort und ist hier von einer helleren Substanz, der Achsenfadenscheide umgeben. An der Spitze des Schwanzes fehlt diese Hülle; der Achsenfaden läuft rechts aus und bildet das sogenannte Retzius'sche Endstück. Am Mittelstück entspringt ein feinerer Faden, Randfaden, der in einer gewissen Entfernung vom Achsenfaden bis zum Retzius'schen Endstück verläuft. Er durchkreuzt in seinem Verlaufe vielfach den Achsenfaden, kann sogar um denselben spiralig gewunden sein. In allen Fällen ist er mit der Hülle des Achsenfadens durch eine feine Membran die undulirende Membran verbunden. Ein anderer dünnerer Nebenfaden verläuft parallel dem Achsenfaden, an der Oberfläche seiner Scheide, und endet in einer gewissen Entfernung vom Endstück. Am Ende der Geissel, unmittelbar vor dem Endstück und der undulirenden Membran entgegengesetzt liegend, befindet sich ebenfalls eine kurze Membran, die Steuermembran. — Durch Maecrationen lassen sich der Achsen- und Randfaden in feinste Fibrillen zerlegen (Ballowitz). Der Nebenfaden zerfällt unter den gleichen Bedingungen in kurze Segmente der Quere nach.

Bei den Säugethieren, und namentlich beim Menschen, scheinen die Spermatosomen einfacher gebaut zu sein. Der Kopf ist hier birnförmig und seitlich komprimirt. Einige Säugethiere (z. B. die Maus) besitzen am Kopfe eine sogenannte, dem Spiess zu homologisirende Kopfkappe. Das Mittelstück (Maus) ist verhältnissmässig lang und lässt eine deutliche Querstreifung erkennen, welche man auf einen spiraligen Bau zurückführen kann. Auch hier wird das Mittelstück durch den Achsenfaden durchsetzt, der am Kopfe mit einem Endknopf endigt und auch bei Säugethieren sich mitunter in Fibrillen zerlegen lässt.

Gibbes hat vor Jahren an menschlichen Spermatosomen eine undulirende Membran beschrieben, ein Befund, der von W. Krause (81) bestätigt wurde. Die Spermatosomen sind beweglich; vermittelst ihrer Geissel vollführen sie spiralige, bohrende Bewegungen. Sie zeichnen sich durch eine grosse Lebenszähigkeit aus, sind namentlich gegen Einwirkungen niederer Temperaturen sehr resistent (vergl. Piersol). Bei einigen Fledermäusen dringen sie in die Tube der Weibchen im Herbste ein und befruchten aber erst im Frühjahr die reif werdenden Eier. (Ueber den Bau der Spermatosomen vergl. Jensen, Ballowitz.)

2. Der Hode.

Ueber den Bau des Hodens orientirt man sich am besten an einem sagittalen Längsdurchschnitt.

Schon bei schwacher Vergrösserung sieht man, dass der Hode aus einer grossen Anzahl von Läppchen besteht. Die letzteren entstehen da-

durch, dass die den Hoden umhüllende Tunica albuginea, Fortsätze, septula testis, indie Substanz desselben hineinsendet, welche gegen eine verdickte, am Nebenhoden liegende Stelle, corpus Highmori, radienartig konvergiren.

Diese Läppchen bestehen zum grössten Theile aus den sogenannten Hodenkanälchen, deren Quer-, Schräg- und Längsdurchschnitt man an dem erwähnten Medianschnitte bei stärkerer Vergrösserung sieht.

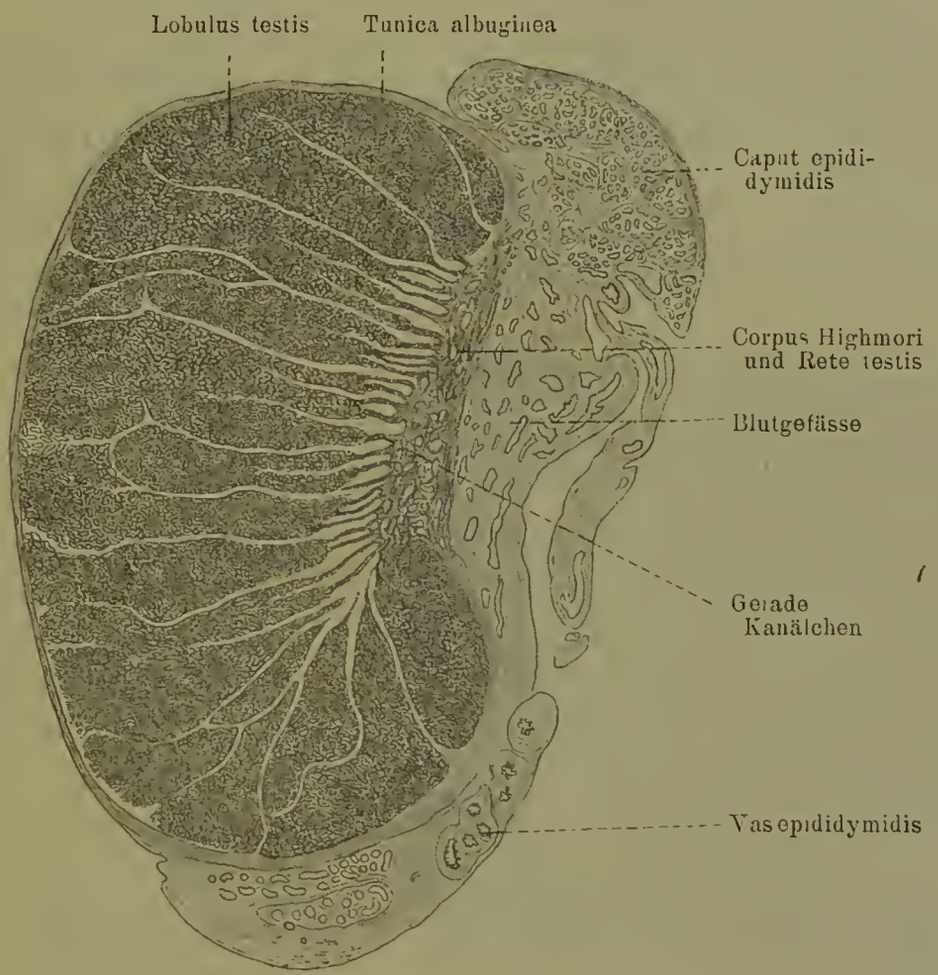


Fig. 183.

Längsschnitt durch einen menschlichen Hoden und Nebenhoden. Die hellen Züge zwischen den Hodenläppchen sind die septula testis. 2 mal vergr.

Die Isolation dieser Kanälchen zeigt, dass jedes von ihnen im Hoden mit einem blinden Ende beginnt, vielfach gewunden ist und sich schliesslich zum Corpus Highmori begiebt. Auf ihrem Wege dorthin verbindet sich eine Anzahl der Hodenkanälchen miteinander, sodass die Zahl derselben gegen das Corpus Highmori eine geringere wird. Kurz vor dem letzteren gehen die gewundenen Kanälchen in ein kurzes, engeres und gerades, als Tubulus rectus bezeichnetes Stück über. Innerhalb des Corpus Highmori verbinden sich die Tubuli recti des gesammten Hodens zu einem Kanalnetz, Rete testis.

Aus diesem Kanalnetz entsteht dann eine Anzahl von Kanälchen, etwa 15, die Vasa efferentia testis. Zunächst gerade verlaufend, be-

ginnen sie bald sich zu winden, jedoch so, dass die Windungen eines Kanals ein System für sich bilden, das auch eine eigene Bindegewebsumhüllung erhält (Coni vasculosi Halleri s. Lobuli epididymidis). Solche Lobuli bilden dann die Bestandtheile des Kopfes des Nebenhodens. Das Lumen der Coni vasculosi ist öfters auf dem Querschnitte sternförmig, was durch Faltungen der Wandung bedingt wird. In diesem Fall sind die Epithelien der Gruben basal verbreitert, dagegen auf der Kuppe der Falten basal verschmälert. (Vergl. Schaffer 92.)

Die Vasa efferentia verbinden sich nun allmählich zu einem Kanal, dem Vas epididymidis, welches vielfach gewunden, im Körper und Schweif des Nebenhodens liegt. Dasselbe geht in das Vas deferens des Hodens über.

Am Rete testis und mit demselben kommunizirend findet sich ein blindendigendes mit Flimmerepithel ausgekleidetes Röhrchen, das Vas aberrans des Rete testis. Am Vas epididymidis kommt ebenfalls ein aberrantes Röhrchen vor, das Vas aberrans Halleri. Oefters findet man in der Nähe des Nebenhodens, im Bindegewebe eingebettet, ein System von gewundenen, blindendigenden Kanälchen, die Paradidymis oder das Giraldés'sche Organ.

Fig. 184.

Schnitt durch einen Hoden vom Hunde mit injicirten Blutgefässen bei schwacher Vergrösserung.
a Hodenkanälchen; *b* Septulum testis; *c* Blutgefäss.

Die gewundenen Hodenkanälchen sind von einander durch Bindegewebe getrennt, in welchem man ausser Gefässen, Nerven etc. noch eigenthümliche grosse, mit grossen Kernen versehene Zellen (interstitielle Zellen) vorfindet. Ueber die Bedeutung dieser Zellen lässt sich nichts Bestimmtes aussagen. Es sind Reste eines rudimentären Organs (vielleicht des Wolff'schen Körpers).

Die äussere Wand der gewundenen Hodenkanälchen besteht aus einer einfachen oder mehrfachen Lage von spindelförmigen Zellen. Eine Membrana propria ist vorhanden, ist aber sehr dünn und in manchen Fällen gar nicht nachzuweisen.

Das Epithel der Hodenkanälchen besteht aus Stütz- oder Follikelzellen und aus Samenkeimzellen. Die ersteren sind hohe cylindrische

Elemente (s. u.), deren basale Flächen mit einander in Berührung stehen. Da diese Stützelemente in einer verhältnissmässig geringen Zahl vorkommen, so bilden ihre basalen Ausläufer ein oberflächliches Netz. Die Maschen des Netzes sind von sehr flachen Zellen ausgefüllt, welche dicht an der

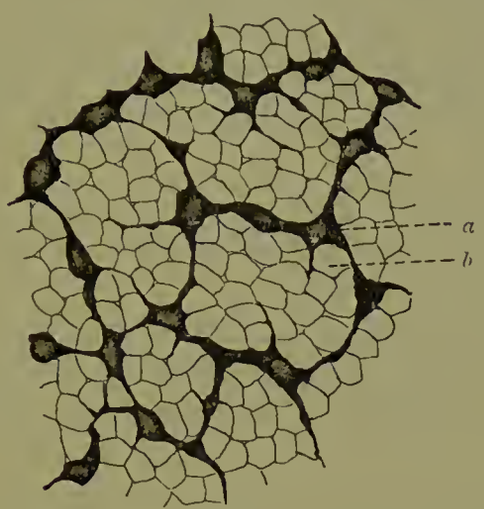


Fig. 185.

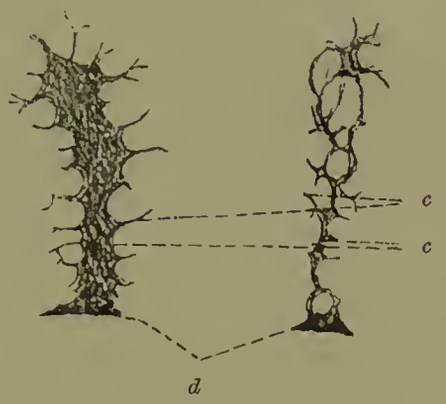


Fig. 186.

Stützzellen des Hodens von Meerschweinchen mit Chromsilbermethode dargestellt. Fig. 185 von der Fläche des Hodenkanälchens gesehen, Fig. 186 von der Seite. 220 mal vergr.

a Basale Fläche einer cylindrischen Stützzelle; *b* platte Stützzelle; *c* Eindrücke hervorgerufen an den cylindrischen Stützzellen durch die samenbildenden Zellen; *d* Basaler Theil von Stützzellen.

M. propria liegen und ebenfalls zu den Stützelementen zu rechnen sind (vergl. Meckel **71**).

Die Betrachtung der Samenkeimzellen kann insofern lediglich im Zusammenhang mit der Spermatogenese besprochen werden, als diese Zellen, je nach dem Stadium, in welchem sie sich befinden, verschiedene Eigenschaften zeigen (vergl. Fig. 187).

Das komplizirte Epithel der gewundenen Samenkanälchen geht in den geraden Hodenkanälchen in ein einfaches kubisches und im Rete testis in ein niederes Epithel über.

Die Blutgefässe des Hodens verbreiten sich im Corpus Highmori und in seinen Ausläufern, und umspinnen die Samenkanälchen mit zu regelmässigen Netzen angeordneten Kapillaren. Auch die Gruppen der interstitiellen Hodenzellen werden von Kapillaren versorgt.

Zahlreiche Nerven umspinnen die Gefässe. Einzelne Zweigchen verlassen die Gefässbahn und können bis in die Nähe der Samenkanälchen verfolgt werden (Retzius **93**). Ganglienzellen sind hier bisher nicht gesehen worden.

Die Vasa efferentia weisen ein hohes zweizeiliges, flimmerndes Cylinderepithel auf, eine Membrana propria und eine dünne Ringmuskulatur.

Im Vas epididymidis kommt eine äussere, dünne Längsmuskulatur hinzu. Zwischen der Membrana propria und der Ringmuskulatur findet sich eine dünne Bindegewebslage (Tunica propria).

3. Ausfuhrwege des Hodens.

Das Vas deferens besitzt eine dreifache Muskellage, von welchen die mittlere cirkulär, die beiden anderen longitudinal angeordnet sind. Die subepitheliale Bindegewebsschicht ist sehr reich an elastischen Fasern. Die Schleimhaut zeigt longitudinale Falten; das Epithel ist zweizeilig und flimmerlos. (Die Flimmern fehlen in der Regel schon am Endstück des Vas epididymidis.)

Das Epithel des Vas deferens ist nach Steiner nicht immer das gleiche, es kann im unteren Abschnitte Flimmern tragen, kann aber auch ein mehrschichtiges cylindrisches, von dem Typus des Epithels der Harnblase und des Ureters sein.

In der Ampulle fehlt die innere Muskelschicht; das Epithel ist grösstentheils einschichtig. Es kommen hier ausser den Falten noch Buchten und Schläuche vor, welche sich mitunter verzweigen — Bildungen, die als Drüsen aufgefasst wurden.

Die Samenblasen haben ebenfalls, wenigstens in gefülltem Zustande, ein einschichtiges, flimmerloses, cylindrisches Epithel. In kollabirtem Zustande findet man hier ein zwei-, mitunter auch ein dreizeiliges Epithel. Die Schleimhaut bietet bekanntlich zahlreiche Falten, welche z. B. beim Meerschweinchen nur eine sehr dünne bindegewebige Achse aufweisen. Ausser einem subepithelialen spärlichen Bindegewebe finden wir an der Samenblase noch eine innere Ring- und eine äussere Längsmuskelfaserschicht vor. In der Samenblase werden in der Regel keine Spermatosomen angetroffen.

Das Epithel des Ductus ejaculatorius ist ein einschichtiges; die innere Ringmuskelschicht ist sehr wenig entwickelt. Während des Durchganges des Ductus ejaculatorius durch die Prostata verwebt sich die Längsmuskelschicht desselben mit der Muskulatur der letzteren, büsst also ihre Selbstständigkeit ein. — Die Ductus ejaculatorii münden entweder am Colliculus seminalis, oder seltener in den Uterus masculinus ein.

Die Prostata ist eine zusammengesetzte alveoläre Drüse. Ihre äussere Wandung besteht aus einer dicken Lage glatter Muskelfasern, aus Bindegewebe und elastischen Fasern. Alle diese Bestandtheile der Wandung senden in das Innere der Drüse Fortsätze und Lamellen, welche gegen die Basis des Colliculus seminalis konvergiren. Das Drüsenepithel ist ein einschichtiges, kubisches, wurde aber auch als ein zweizeiliges angetroffen (Rüdinger 83). Die vorhandene Membrana propria ist nur schwer nachzuweisen. In den Alveolen der Drüse findet man mitunter eigenthümliche koncentrisch geschichtete Konkremente (Prostatasteine). Zahlreiche Ausführungsgänge konfluiren vielfach und sammeln sich in der Region des Colliculus seminalis zu 15—30 gröberen Ausführungsgängen, welche in der Regel entweder am Colliculus sem. oder im Sulcus prostaticus ausmünden. Das Sekret der Prostata ist nicht Schleim.

Im Prostatakörper befindet sich der Uterus masculinus (Vesicula prostatica), dessen Epithel ein zweizeiliges und mit einem deutlichen Kutikularsaum versehenes Flimmerepithel ist. In seinem urethralen Abschnitte kommen kurze alveoläre Drüsen vor.

Die Cowper'schen Drüsen sind ebenfalls verzweigte alveoläre Drüsen. Es sind exquisite Schleimdrüsen. Gianuzzi'sche Halbmonde werden jedoch nur selten angetroffen. Die Ausführungsgänge haben ein zwei- bis dreizeiliges Epithel (vergl. V. Müller).

Die Pars prostatica urethrae enthält, wie die Harnblase, ein mehrschichtiges Pflasterepithel, die Pars membranacea ein geschichtetes Cylinderepithel, die Pars cavernosa ein zweizeiliges cylindrisches, das in der Fossa navicularis zu einem mehrschichtigen Pflasterepithel wird.

Es kommen in der Urethra, von der Pars membranacea beginnend, unregelmässig zerstreute epitheliale Aussackungen von verschiedener Form vor. Einige davon sind sogar alveolär verzweigt und sind dann nichts anderes als die Littré'schen Drüsen.

Die Submukosa der Schleimhaut der Pars cavernosa der Urethra ist sehr venenreich, enthält ansehnliche Venengeflechte, welche in Verbindung mit cavernösen Venenräumen stehen, die im Uebrigen denen der Corpora cavernosa penis gleichen (siehe diese).

Der Penis besteht aus drei Schwellkörpern, den zwei Corpora cavernosa penis und dem Corp. cav. urethrae. Die beiden ersteren sind von einer festen, bindegewebigen Hülle, der Membrana albuginea, eingehüllt.

Der Hauptbestandttheil der Schwellkörper wird von dem sogenannten Schwellgewebe gebildet, in dessen Maschen ein System von miteinander anastomosirenden Räumen sich findet. Diese Räume können als Venen, deren Wandungen dem Schwellgewebe anliegen, aufgefasst werden.

Letzteres besteht aus Bindegewebe, elastischen Fasern und glatten Muskelzellen.

Die venösen Räume können unter gewissen Bedingungen mit Blut gefüllt werden; unter gewöhnlichen Verhältnissen kollabiren sie zu unscheinbaren Spalten, welche Bindegewebsspalten vortäuschen können. Es sind also hier Gefässanordnungen gegeben, die den Blutkreislauf innerhalb der Schwellkörper entweder mit oder ohne Einschaltung der venösen Räume des Schwellgewebes ermöglichen.

Die Arterien der Corpora cavernosa penis besitzen eine auffallend stark entwickelte Muskulatur. Sie durchsetzen die Balken und Septen des Schwellgewebes und zerfallen innerhalb der Septa in weitmaschige Kapillaren. Ein kleiner Theil dieser Arterien ergiesst sich direkt in die kavernösen Räume. Andererseits bilden sie unmittelbar unter der Albuginea ein engmaschiges Kapillarnetz, welches mit einem dichten tiefer gelegenen Venennetz in Verbindung steht. Letzteres geht

allmählich in die kavernösen Räume über. Ausserdem finden sich kapillare Verbindungen zwischen den arteriellen und venösen Kapillaren, welch' letztere in das erwähnte Venennetz einmünden.

Der Blutstrom kann also, durch gewisse Einrichtungen regulirt, entweder durch die Kapillaren allein, oder durch diese und die Schwellkörper fliessen. Hiervon hängt der nicht errigirte oder irrigirte Zustand des Penis ab.

Etwas anders liegen die Verhältnisse im Corpus cav. urethrae und in der Glans penis.

4. Spermatogenese.

Zum Verständniss dieses komplizirten Prozesses ist es zweckmässig, wenn wir denselben von einem Thiere vorführen, bei welchem er einfacher vor sich geht und am besten bekannt ist. Das ist unter den Wirbelthieren bei Salamandra maculosa der Fall.

Fig. 187.

Schnitt durch ein gewundenes Samenkanälchen des Hodens der Ratte. Nach v. Ebner 88.

Die kandelaberartigen Gebilde sind die Stützzellen in Verbindung mit Spermatiden und Spermatosomen. Dazwischen samenbildende Zellen z. Th. in Mitose. Unten an der Basalmembran schwarze Punkte, Fetttröpfchen, eine Eigenthümlichkeit des Rattenhodens. Fixirt mit Flemming'scher Flüssigkeit.

Am Anfange sind die Hodenkanälchen noch solide zellige Stränge, erst während einer regen Produktion von Spermatosomen bildet sich ein Lumen aus, in welchem diese dann liegen. Die Zellen, welche die soliden Stränge zusammensetzen, lassen schon im frühen Stadium zwei Arten unterscheiden. Die eine Art steht in direkter Beziehung zur Bildung der Spermatosomen, während die andere hierbei eine mehr passive Rolle spielt.

Die erste Art von Zellen, die Spermatogonien, Ursamenzellen beginnen, indem sie gleichzeitig an Volumen zunehmen, sich zu vermehren. Dabei üben sie einen Druck auf die zweite Art von Zellen, die Follikel- oder Stützzellen, aus und zwar so, dass die Kerne der letzteren mehr oder weniger gegen die Wand des Samenkanälchens rücken, während ihr Protoplasma von benachbarten Spermatogonien von allen Seiten her Eindrücke erhält, so dass die Stützzelle einen platten, länglichen, von allen Seiten mit Einbuchtungen und Fortsätzen versehenen Körper darstellt. In diesem Stadium liegen die Spermatogonien radiär angeordnet und fassen zwischen sich die langen Stützzellen. (Fig. 187.)

Nachdem sämmtliche Kerne der Spermatogonien in Ruhe getreten sind, schliesst die Wachsthumsperiode der aktiven Elemente des Hodenkanälchens

ab und es tritt je nach dem Thier eine mehr oder weniger lange Ruhepause ein.

Die Mehrzahl der Spermatogonien mit Ausnahme derjenigen, die an der Membrana propria des Kanals liegen, schicken sich nach Ablauf dieser Pause zur mitotischen Theilung an und heissen von jetzt ab Spermatocyten

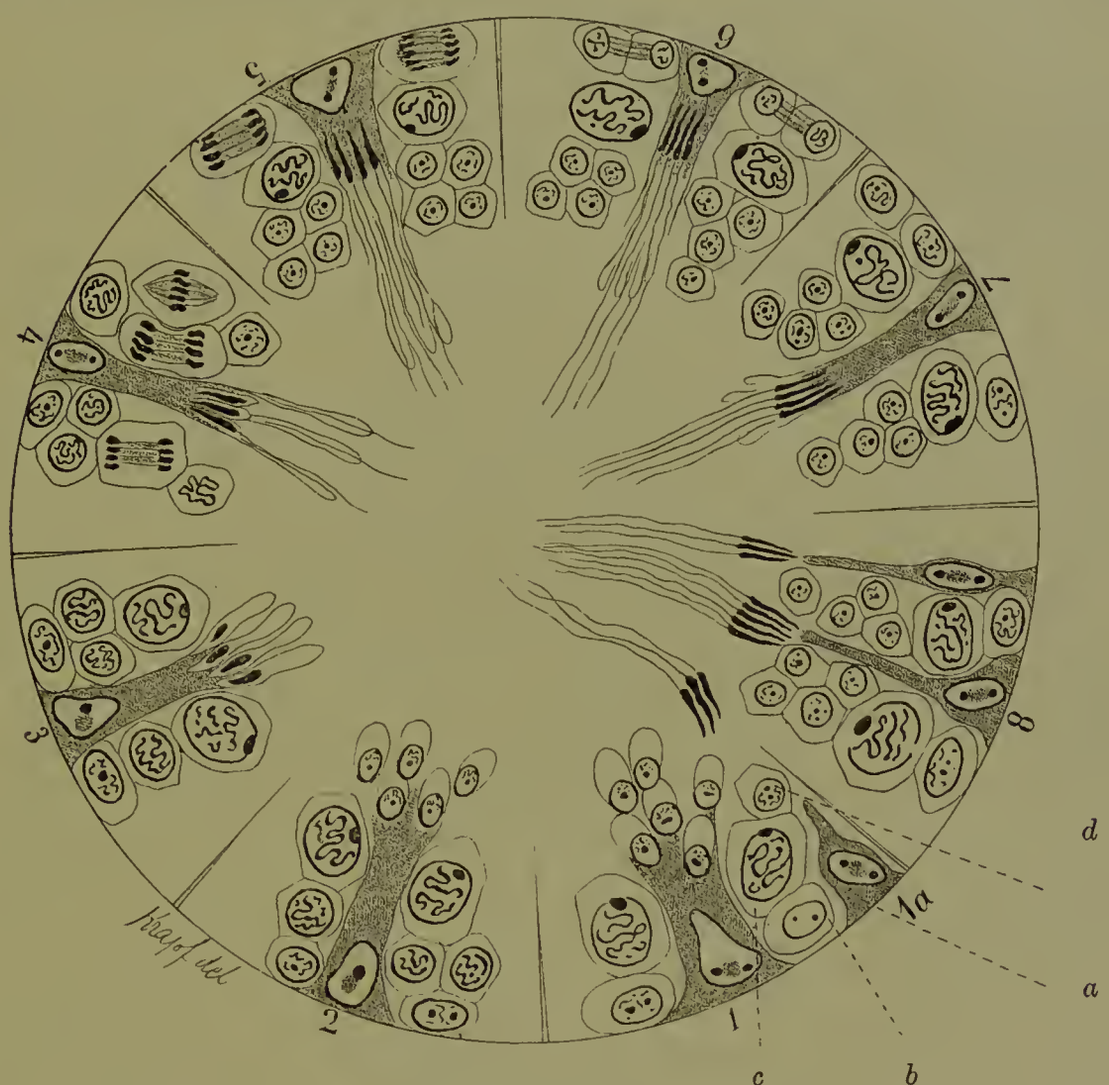


Fig. 188.

Schema eines Durchschnittes durch ein gewundenes Samenkanälchen eines Säugethieres in Thätigkeit, um die Spermatosomenentwickelung zu zeigen. Die Chromosomenzahl ist bei den verschiedenen Generationen der Spermatosomenbildner nicht berücksichtigt. Die progressiv fortschreitende Entwickelung der Spermatosombildner ist in den 8 Kreissektoren dargestellt:

a junge Stützzelle; *b* Spermatogonie; *c* Spermatocyt; *d* Spermatide. In 1, 2, 3 und 4 liegen gegen das Centrum, mit der vergrösserten Stützzelle verbunden, junge Samenfäden; zu beiden Seiten der Stützzelle samenbildende Zellen oder Mutterzellen in Mitose. In den Abschnitten 5, 6, 7 und 8 liegen, gegen das Centrum mit dem Schwanztheile gerichtet, vergeschrittenere Stadien von Samenfäden, beiderseits flankirt von jüngeren Spermatiden der folgenden Generation. (Aus Rauber, nach Brown, mit Aenderungen nach Hermann.)

I. Ordnung = Samenmutterzellen. Es bildet sich in der gewöhnlichen Weise ein Knäuel, aus welchem eine Anzahl Chromatinsegmente entstehen. Durch successive Spaltung eines jeden von ihnen wird eine Zahl von Segmenten erreicht, welche doppelt so gross ist als jene, die gewöhnlich in den somatischen (Gewebszellen des übrigen Körpers) Zellen vorhanden ist.

Im weiteren Verlauf der Spermatogenese theilt sich jede Samenmutterzelle zweimal nach einander, ohne dass eine Ruhepause zwischen der 1. und 2. Theilung erreicht wird. Aus der ersten Theilung gehen die Samentochterzellen hervor oder Spermatocyten 2. Ordnung. Aus der Theilung der letzteren die Spermatiden oder die Samenenkelzellen, aus welchen durch Umwandlung die Samenkörper oder die Spermatosomen direkt hervorgehen.

Es ist verständlich, dass durch die zwei, ohne Pause aufeinanderfolgenden Theilungen in die dritte Generation der Spermatocyten oder in die Spermatiden nur die Hälfte der Zahl der Chromosomen einer Spermatogonie resp. Gewebszelle gelangt.

Nachdem wir die Bildung der Spermatide im Allgemeinen kennen gelernt haben, wollen wir diesen Prozess etwas spezieller in's Auge fassen.

Die Vorgänge der Mitose gehen in den Spermatocyten I. Ordnung nach Flemming (88) in heterotypischer Weise vor sich, d. h. die Chromosomen verdoppeln sich (dadurch wird die Zahl der Chromosomen einer somatischen Zelle erreicht) und bleiben längere Zeit an ihren Enden verklebt. Nach dem Ablauf eines nicht scharf ausgeprägten Asterstadiums ordnen sich die Schleifen bipolar, wobei die Verbindungsstellen derselben in die Aequatorialebene zu liegen kommen. Die Schleifen bleiben immer noch, wenigstens zum grössten Theil, miteinander verbunden und erst am Schluss der Metakinese wird diese Verbindung gelöst. Dieses Stadium der Metakinese dauert bei der heterotypischen Theilungsform (hier im Ganzen eine Tonnenform bildend) viel länger als bei der gewöhnlichen Mitose. Im Stadium des Dyasters theilen sich die Chromosomen abermals und es gehen in die Tochterzellen (Spermatocyten zweiter Generation) ebenso viele Chromosomen über, als eine somatische Zelle enthält. Ohne dass ein Ruhestadium des Kernes erreicht wird, werden die Chromosomen je einer Schleife, nachdem ein Stadium der Metakinese vorausgegangen ist, auf zwei Zellen (Spermatocyten dritter Ordnung = Spermatiden) vertheilt. Es tritt dann eine Ruhepause ein.

Wir können also sagen, dass die Spermatocyten erster Ordnung schon im Stadium des segmentirten Knäuels implicite die doppelte Zahl der Chromosomen einer somatischen Zelle enthalten, was aber erst im Stadium des Dyasters deutlich zum Vorschein kommt (scheinbare Verdoppelung im Stadium des Dyasters). Daraus resultirt 1. das Herabsetzen der doppelten Anzahl der Chromosomen in den Spermatocyten II. Ordnung auf eine normale Zahl, 2. das Herabsetzen der Chromosomenzahl der Spermatocyten III. Ordnung (Spermatiden) (da das Ruhestadium und die Längsspaltung der Chromosomen hier wegfallen), auf die Hälfte der Chromosomen einer somatischen Zelle. Die Zahl der Chromosomen wird also auf die Hälfte reduzirt.

Ausser der heterotypen Form kommt bei der Theilung der Spermatocyten noch eine sogen. homöotype Form vor. Sie unterscheidet sich von

der heterotypen durch eine grosse Kürze der Chromosomen, durch das Fehlen der Tonnenform, durch eine lang andauernde Asterform und durch die Abwesenheit der Verdoppelung der Chromosomen im Stadium des Dyasters.

Nach vom Rath's neuerer Untersuchung erfolgt die Reduktion der Chromosomen nicht während der Bildung der Spermatiden. Nach ihm geschieht dieses in einer vierten Generation, d. h. unsere Spermatiden (dritte Generation vom Rath's) verwandeln sich noch nicht in Spermatosomen, sondern theilen sich noch weiter und zwar zweimal, ohne Ruhestadium zu durchlaufen. Erst das Produkt der zweiten Theilung ist eine Spermatide in unserem Sinne, also eine Zelle, aus welcher das Spermatosom hervorgeht.

Bei Salamandra ist die Zahl der Chromosomen in einer somatischen Zelle 24, in einem Spermatocyten erster Generation 48, in einem der zweiten 24, in dem der dritten Generation (Spermatide) 12. Die Spermatiden durchlaufen einen Reifungsprozess und jede von ihnen liefert schliesslich ein Spermatosom.

Die Art und Weise, wie sich diese Umbildung vollzieht, sieht man aus Folgendem: Der Kern der Spermatide gelangt zum Ruhestadium; im Protoplasma sieht man mehr oder weniger deutlich eine Astrosphäre mit einem darin gelegenen, relativ grossen Centrosoma. Letzteres verlässt die Astrosphäre und zerfällt, wenigstens bei einigen Thieren, in einen kugel- und in einen ringförmigen Körper. Inzwischen erleidet der Kern eine Gestaltsveränderung: aus einer kugeligen Gestalt geht er in eine längliche und schliesslich in eine langcylindrische über, wobei das Chromatinnetz gleichsam durch Kompression immer dichter und dichter wird. In diesem Stadium geräth der kugelförmige Körper, der Abkömmling des Centrosoms, durch die Membran des modifizirten Kernes in denselben hinein und liegt am späteren Ende des Spermatozoenkopfes der Innenseite der Kernmembran an. Der ihn begleitende, oben erwähnte ringförmige Körper liegt an der nämlichen Stelle, aber ausserhalb der Kernmembran (Hermann).

Schon zu dieser Zeit bemerkt man einen mehr oder weniger langen, fadenförmigen Streifen in der Spermatide, der von einem im Kern liegenden kugelförmigen Körper ausgeht und mitten durch den Ring sich bis zur Peripherie der Zelle erstreckt. Dies ist die Anlage des Achsenfadens. Ob derselbe aus dem Kern, oder, was wahrscheinlicher ist, aus dem Protoplasma oder vielleicht aus der Astrosphäre stammt, ist noch unentschieden.

Die Gestalt des Kernes der Spermatide verändert sich nach und nach; schliesslich entsteht aus ihm ein homogen erscheinender Körper — der Kopf des Spermatosoms. Jener kugelige Abkömmling des Centrosoms wird zum Endknöpfchen des Achsenfadens; der ringförmige Körper gestaltet sich zur Anlage des Randfadens und der undulirenden Membran.

Die übrigen Theile des Bewegungsapparates an der Geissel bilden sich sehr wahrscheinlich aus dem Protoplasma der Spermatide.

Die den Spermatosomenkopf seitlich umschliessende Membran, welche anfangs sehr leicht nachweisbar war, verdünnt sich allmählich, erfährt aber

an der Spitze desselben eine eigenthümliche Umwandlung, die zur Bildung des Spiesses führt (Hermann).

Bei den Säugethieren ist es gelungen, die Schicksale der Spermatide bis zur Bildung des Spermatosoms ebenfalls sehr genau zu verfolgen. Die Vorgänge sind hier so überraschend den geschilderten ähnlich, dass wir uns mit der folgenden Bemerkung begnügen können: Das Centrosom wandert hier ganz in den Kern der Spermatide ein, um hier ebenfalls das Endknöpfchen zu liefern. Es fehlt hier aber der ringförmige Körper, dementsprechend auch die undulirende Membran am fertigen Spermatosom.

Die Kopfkappe entsteht ebenfalls (vielleicht unter Beihilfe des Protoplasmas der Spermatiden) aus der Kernmembran, ist also durchaus dem Spiess zu vergleichen (Hermann **89. 1, 2. 93. 1**).

Die Spermatogenese bei den Säugethieren kann auf das gegebene Schema zurückgeführt werden, nur mit dem Unterschiede, dass hier die verschiedenen Stadien nebeneinander, anscheinend in regelloser Anordnung im Hodenkanälchen zu finden sind, und dass ihre Aufeinanderfolge deshalb schwieriger festzustellen ist. Die verschiedenen Zellgenerationen pflegen säulenförmig aufeinander zu liegen, so dass die jüngsten dem Lumen, die ältesten der Kanälchenwand anliegen. Diese „Säulen“ sind von einander durch hohe Stütz- oder Follikelzellen geschieden. Die Umwandlung der Zellen zu Spermatiden und Spermatosomen geschieht in der Weise, dass zuerst die dem Lumen zugewandten Zellen, dann die der nächstliegenden tieferen Reihe u. s. w. zu Spermatiden werden und sich in Spermatosomen umwandeln. Während letzteres geschieht, legen sich die Spermatiden an die Stützzellen an, ein Vorgang, der als eine Kopulation der beiden Elemente aufgefasst wurde, wobei selbstverständlich an eine Verschmelzung, gar mit Austausch des Chromatins, nicht gedacht wurde, sondern eher an eine innige Anlagerung behufs Ernährung der sich bildenden Spermatosomen. (Das Ganze ist ein Spermatoblast von Ebner.)

Indem die am Lumen liegenden Spermatiden sich in Spermatozoen umwandeln und dieser Prozess sich successive bis in die Tiefe erstreckt, wird die ganze „Säule“ als solche verbraucht. Die Ersatzelemente werden von jungen Theilungsprodukten der benachbarten Spermatogonien geliefert, welche sich dann in der geschilderten Weise theilen und wiederum eine ganze Generation von samenbildenden Zellen hervorgehen lassen.

Hand in Hand mit diesen progressiven Vorgängen geht ein massenhaftes Zugrundegehen der bei der Spermatogenese betheiligten Zellen, das sich zunächst im Auftreten von sogenannten karyolytischen Figuren kund giebt und mit einem Zerfall der ganzen Zelle endigt.

(Ueber Spermatogenese vergl. die Untersuchungen von v. La Valette St. George **67—87**, v. Ebner **88**, Flemming **88**, v. Brunn **84**, Biondi, Benda, Hermann **89. 1, 2. 93. 1**, O. Hertwig **90.**)

Technisches über die Geschlechtsorgane.

271. Für das Studium der Ovarien sind solche von kleineren Thieren deshalb mehr geeignet als die des Menschen, weil sie sich viel besser fixiren lassen.

272. Das Keimepithel und die Beziehungen desselben zu den Pflüger'schen Schläuchen studire man an Ovarien neugeborener oder junger Thiere. Katzen z. B. sind hierfür sehr geeignet.

273. Die Eierstöcke des Menschen sind nicht leicht zu erlangen, sind sehr oft pathologisch verändert und enthalten schon in mittleren Jahren auffallend wenig Follikel resp. Eier.

274. Frische Eier kann man ohne viel Mühe aus den Ovarien z. B. der Schafe, Schweine und Kühe erhalten (solche Ovarien bekommt man leicht aus den Schlachthäusern). Man bemerkt an ihrer Oberfläche durchsichtige hervorgewölbte Stellen, — dies sind grosse Follikel. Sticht man einen solchen Follikel mit einer Nadel an und lässt den Liquor folliculi sich auf einen Objektträger ergiessen, so findet man darin in der Regel das Ei sammt seiner Corona radiata. Die das Ei enthaltende Stelle des Präparats wird mit einem mit Schutzleisten versehenen Deckglase bedeckt. Wenn man keine Schutzleisten anwendet, so pflegt die Zona pellucida des Eies in der Ebene des Gesichtsfeldes zu bersten, wobei es meistens zur Bildung eines trichterförmig aussehenden Risses kommt. Solche Risse wurden schon öfters als präformirte Kanäle (Mikropyle) beschrieben und abgebildet.

275. Die günstigste Fixirungsflüssigkeit für Ovarien ist die Flemming'sche oder die Hermann'sche (vergl. T. 17, 18) [Färbung in Safranin], angewandt auf kleinere oder auf Stücke grösserer Ovarien Sublimat (Färbung mit Hämatoxylin nach M. Heidenhain) und Pikrinsäure [Färbung mit Boraxkarmin] leisten ebenfalls Gutes.

276. Die Tube wird behandelt wie der Darm. Will man aber Querschnitte durch dieselbe erhalten, so muss zuerst das Peritoneum nahe an der Anheftungsstelle desselben abgetrennt und die Tube vor der Fixirung gestreckt werden. Es ist lehrreich, die Tube mit der Fixirungsflüssigkeit zu injiziren, um sie etwas zu dehnen. An solchen Tuben sieht man, dass viele Falten sich in Folge der Dehnung ausgeglichen haben.

277. Ueber die Fixirung des Uterus und der Scheide ist nichts Besonderes zu sagen. Das Epithel lässt sich am besten mit 1/3 Alkohol (T. 126) isoliren.

278. Samenflüssigkeit kann, mit einer physiologischen Kochsalzlösung versetzt, frisch untersucht werden. Man unterlasse nicht, die Einwirkung einer sehr verdünnten 1% (oder noch schwächeren) Kalilauge und verdünnter Säure (Essigsäure) auf die Spermatozoen zu prüfen. Die Sper-

matozoen von Salamandra maculosa zeigen die verschiedenen Theile (Spiess, undulirende Membran, Randfaden etc.) in einer sehr schönen Weise. An macerirten Spermatozoen, z. B. mit sehr verdünnter Chromsäure, aber auch in einer längere Zeit in der feuchten Kammer sich selbst überlassenen Samenflüssigkeit, sieht man nicht selten die fibrilläre Struktur des Rand- und Achsenfadens.

279. Die Spermatozoen können als Trockenpräparate (wie Blut) aufgehoben und nachträglich auch gefärbt werden [z. B. mit Safranin].

Die Osmiumsäure, deren Gemische und Osmiumsäuredämpfe konserviren die Spermatozoen gut. Manche Strukturen kommen hier besser als bei Trockenpräparaten zum Vorschein.

280. Bei der Untersuchung des Hodens resp. der Spermatogenese ist es rathsam, mit dem Hoden von Salamandra anzufangen, welcher zwar verwickelte aber nicht so komplizirte Verhältnisse wie bei Säugethieren zeigt.

281. Als Fixirungsflüssigkeit gebrauche man auch hier die Flemming'sche oder die Hermann'sche Lösung. Letztere mit einer Nachbehandlung mit rohem Holzessig (T. 117). Hermann empfiehlt für Salamandra ein Gemisch von 1% Platinchlorid 15, 2% Osmiumsäure 2 und Eisessig 1 g. Für Säugethiere dieselbe Lösung mit doppeltem Osmiumsäuregehalt. Man lässt die Flüssigkeit längere Zeit (Tage) einwirken, wäscht 24 Stunden in fliessendem Wasser aus und überträgt die Stücke in Alkohol von allmählich steigender Koncentration. Die in Paraffin geschnittenen Objekte werden in folgender Weise gefärbt: 1. 24—48 Stunden in Safranin (1 g Safranin wird in 10 ccm abs. Alkohol gelöst und mit 90 ccm Anilinwasser [vergl. T. 117] verdünnt). Nach dem Ausziehen mit reinem oder angesäuerten absoluten Alkohol überträgt man die Schnitte in Gentianaviolett (gesättigte alkoholische Lösung 5 ccm mit 100 ccm Anilinwasser), 3—5 rein gefärbt. Die Schnitte werden dann mit Jod-Jodkaliumlösung (Jod 1, Jodkalium 2, Wasser 300) einige Stunden (1—3) behandelt, bis sie ganz schwarz werden; schliesslich werden sie in absolutem Alkohol gewaschen, bis sie violett mit einem Stich in's Bräunliche geworden sind. Es erscheinen dabei verschiedene Gebilde sehr verschieden gefärbt, so z. B. das Chromatin der ruhenden Kerne und das Dispirem blauviolett, die echten Nukleolen roth; im Aster- und Dyasterstadium dagegen färbt sich das Chromatin roth.

Von besonderer Wichtigkeit ist, dass die Hoden unter keinen Umständen vor der Fixirung in Stücke geschnitten werden dürfen, weil sonst die Samenkanälchen hervorquellen und grosse Dislokationen, auch in den von den Schnittflächen entfernten Theilen verursachen (Hermann **93. 1**).

Die Behandlung der übrigen Theile der männlichen Geschlechtsapparate ergiebt sich von selbst.

V. Gefässsystem.

Die Gefässwände sind in den verschiedenen Abtheilungen des Gefässsystems verschieden gebaut. Allen Gefässen und dem Herzen kommt eine innere, das Lumen unmittelbar begrenzende epitheliale Lage zu. Zu dieser Lage gesellen sich bei gröberen Gefässen gewöhnlich noch verschiedene andere Schichten, welche einestheils aus Binde- und elastischem Gewebe, anderentheils aus Muskelzellen bestehen. Die Gefässe sind reichlich mit Nerven, welche Geflechte bilden und auch Ganglienzellen führen können, versehen. Die grösseren Gefässe enthalten in ihrer äusseren Lage ausserdem noch Blutgefässe, die sogenannten Vasa vasorum. Eine hervorragende Stellung im Gefässsystem nimmt das Herz ein, sowohl durch seine mächtig ausgebildete Muskulatur, wie auch durch komplizirte, an seine Funktion angepasste Beschaffenheit der Wände.

An der Wandung der gröberen Gefässe unterscheidet man gewöhnlich drei Lagen: zu innerst liegt die Intima, darauf folgen die Tunica media und adventitia. Die beiden letzteren, namentlich die erstere derselben, enthalten Muskelfasern. Je nach dem Bau der Gefässwände unterscheiden wir bei Arterien und Venen grosse, mittelstarke, kleine und präkapillare Gefässe und endlich die Kapillaren selbst. Die letzteren stehen ebensowohl zu den präkapillaren Gefässen der Arterien als auch der Venen in Beziehung. Am Lymphgefässsystem müssen wir die Stämme, die Sinus und die Kapillaren ihrem Baue nach auseinander halten. — Wir beginnen unsere spezielle Beschreibung mit dem Herzen.

A. Blutgefässsystem.

1. Das Herz.

Im Herzen unterscheiden wir drei Schichten: 1. das Endokard, 2. das Myokard und 3. das Perikard.

Das Endokard besteht aus sehr platten Epithelzellen, deren Konturen hier, wie überhaupt im ganzen Gefässsystem, unregelmässig-mäandrisch sind. Der basalen Fläche des Epithels schliesst sich ein dünnes kompakteres, hauptsächlich aus glatten Muskelzellen bestehendes Häutchen an, welchem in geringer Menge Bindegewebs- und elastische Fasern beigemischt sind.

Darauf folgt eine dickere und lockerere Schicht elastischen Gewebes, welche nach aussen direkt an das Myokard stösst. Zwischen diesem letzteren und der vorhergehenden Schicht befindet sich, bei verschiedenen

höheren Säugern, nicht aber beim erwachsenen Menschen, eine Lage Purkinje'scher Zellen (s. oben pag. 102).

Das Myokard wird durch die ihm eigenthümlichen, uns bereits bekannten Muskelzellen gebildet (vergl. pag. 102). Zwischen den muskulösen Balken und Blättern, dieselben durchkreuzend, befinden sich zahlreiche Kapillaren und zartes Bindegewebe.

Am visceralen Blatt des Perikards ist 1. eine Bindegewebslage vorhanden, welche 2. von einem sehr flachen Epithel bekleidet wird. Aehnlich beschaffen ist auch das parietale Blatt, nur enthält es mehr Bindegewebs- und elastische Fasern.

Zwischen Myokard und visceralem Blatt des Perikards kommt es oft zu Fettablagerungen, welche meistens in der Umgebung von Gefässen sich bilden.

Die Atrioventrikularklappen des Herzen sind im Wesentlichen als eine Duplikatur des Endokards aufzufassen. Die glatte Muskelschicht des letzteren ist an der Vorhofseite stärker ausgebildet, dagegen ist die elastische Lage an der Ventrikelseite dicker. An den Insertionsstellen der Chordae tendineae wird die Bindegewebslage verstärkt und wandelt sich hier in ein Sehnengewebe um.

Die Semilunarklappen der Aorta und Pulmonalis haben einen ähnlichen Bau, sind aber gefässlos. In den Nodulis der Klappen sind die elastischen Fasern besonders dicht angeordnet.

In den Vorhöfen kann man innerhalb des Myokards einigermassen zwei Muskellagen auseinander halten, von welchen die äussere den beiden Vorhöfen gemeinsam ist und annähernd einen cirkulären Verlauf hat. An Längsschnitten durch die Ventrikelwand trifft man drei Lagen an, von welchen die äussere und die innere hauptsächlich longitudinal, aber nicht parallel miteinander verlaufen. Im linken Ventrikel ist die äussere Schicht viel stärker entwickelt. Durch den Annulus fibrosus ist die Muskulatur der Vorhöfe von der der Kammer völlig getrennt. Der Annulus selbst besteht aus dichtem, an feinen elastischen Fasern sehr reichem Bindegewebe.

Die Blutgefässkapillaren des Myokards sind sehr zahlreich und sind um die Muskelbündel so dicht gedrängt, dass jede Muskelzelle mit Kapillaren in Berührung kommt. Im Endokard hören die Gefässe schon im Bindegewebe auf. Die Atrioventrikularklappen, im Gegensatz zu den Semilunarklappen, sind gefässhaltig; die Chordae tendineae gefässarm.

Lymphgefässnetze sind im Endokard nachgewiesen worden und ebenso sind sie im Perikard nicht schwer darstellbar. Ueber die Lymphgefässe des Myokards ist nur Weniges bekannt.

Zahlreiche marklose und markhaltige Nervenfasern begleiten die Gefässe; marklosen Fasern ansitzend finden sich, namentlich im Sulcus circularis, zahlreiche kleine, wahrscheinlich dem sympathischen Typus angehörende Ganglienzellen. Auch unter dem Endokard ist ein Nervengeflecht

vorhanden, das aber keine Ganglienzellen enthält. Die Endigungsweise der Nerven in den Muskeln des Myokards ist noch nicht genügend untersucht; sie sollen an den letzteren mit Endknöpfchen endigen.

2. Arterien.

In den grössten Arterien, z. B. in der A. pulmonalis, Carotis, Iliaca etc. verhält sich die Tunica media auf eine typische Weise. Sie ist durch elastische Membranen und Platten (gefensterte Membranen) in eine grosse Zahl von konzentrisch verlaufenden Schichten zerlegt, welche relativ nur sehr wenige glatte Muskelfasern, dagegen viele, die Lamellensysteme mit ein-

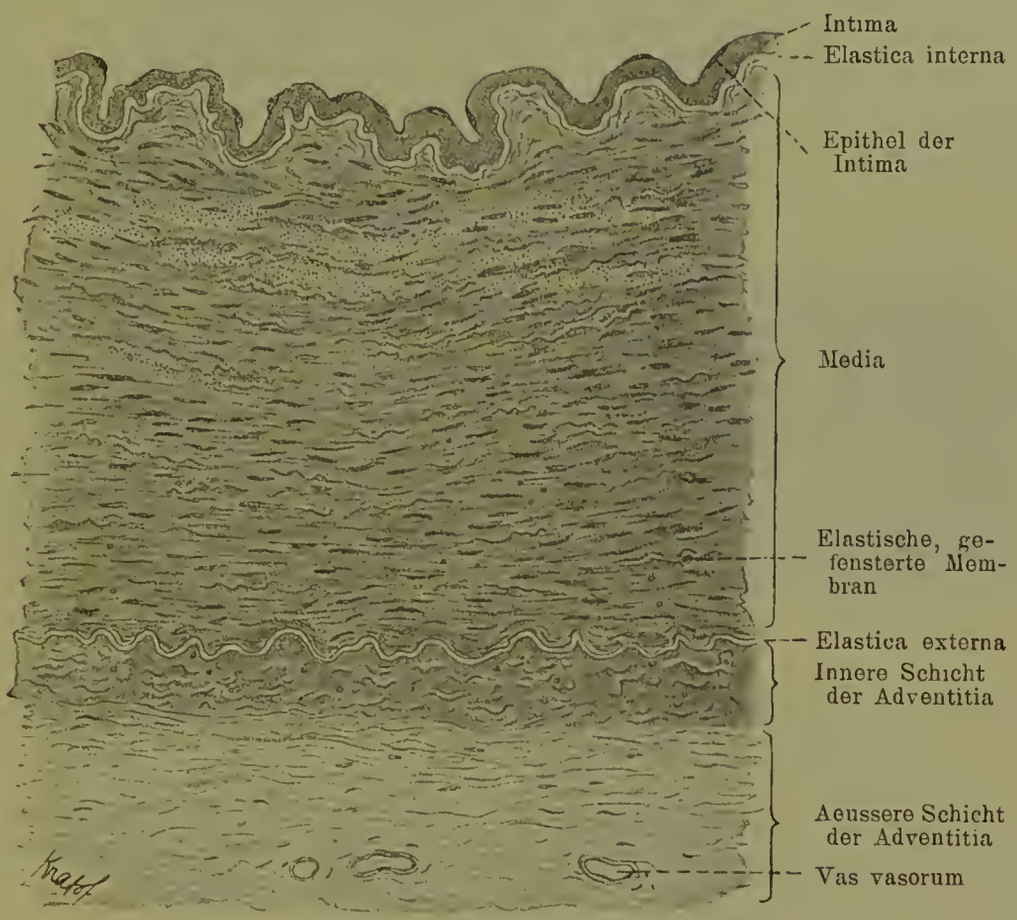


Fig. 189.
Querschnitt durch die A. carotis des Menschen. 150 mal vergr.

ander verbindende elastische Fasern enthalten. Die T. media ist gegen die Intima durch eine elastische Grenzmembran geschieden, welche als Lamina elastica interna bezeichnet wird.

Innerhalb der Intima kann man drei Schichten unterscheiden: die innerste ist ein plattes Epithel und darauf folgen zwei vorwiegend aus elastischem Gewebe bestehende Schichten, von welchen die innere zellenreicher ist und eine longitudinale Anordnung ihrer Elemente zeigt, während die äussere lockerer, zellenärmer ist und mehr cirkulär verlaufende Fasern aufweist. Auch die Adventitia ist aus elastischen, aber mehr locker angeordneten, vorwiegend

longitudinal gerichteten Fasern zusammengesetzt, denen jedoch eine ansehnliche Zahl von Bindegewebsfasern, und zwar besonders in der äusseren Schicht, beigemengt sind. Die Adventitia ist auch in ihrer ganzen Dicke gefässführend.

Die mittleren Arterien weichen ihrem Bau nach von den grössten dadurch ab, dass die elastischen Elemente innerhalb der Intima und Media abnehmen, um von glatten Muskelfasern ersetzt zu werden. Zu diesem Typus gehört die Mehrzahl der Arterien, vom Kaliber der A. brachialis, cruralis, radialis beginnend, bis zum Kaliber der A. supraorbitalis.

Die Intima weist hier ausser dem Epithel nur eine einzige Bindegewebslage mit vielen Fasern auf. Sie ist dünn und wird nach aussen von der T. elastica interna begrenzt. Die Media macht nicht mehr den Eindruck einer geschichteten Haut, sondern besteht aus cirkulär verlaufenden Muskelfasern, die von einander durch elastische Fasern und Bindegewebe derart getrennt werden, dass sie einzelne Gruppen bilden. Nach aussen wird die Media auch hier von der T. elastica externa, der innersten Schicht der Adventitia, begrenzt. Die Adventitia selbst, deren Schichten von innen nach aussen an Dichtigkeit abnehmen, ist nicht so mächtig, wie bei den grössten Gefässen, zeigt aber im Grossen und Ganzen denselben Bau. Bei einzelnen Arterien (A. renalis, lienalis, dorsalis penis) zeigt sie in ihren inneren Lagen zerstreute, längsverlaufende Muskelfasern, welche aber auch bei anderen Arterien, und zwar an ihren Gabelungsstellen, vorkommen.

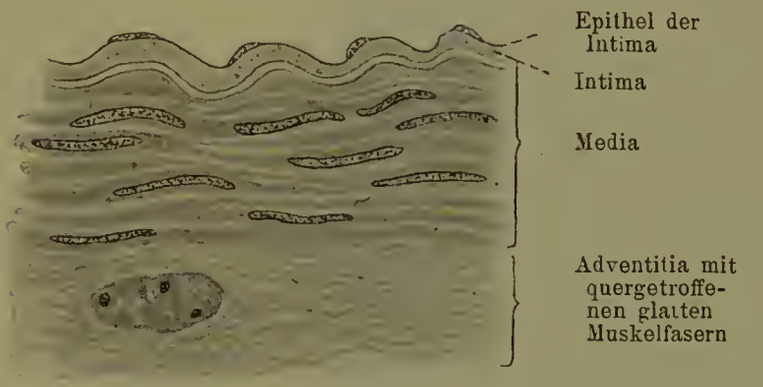


Fig. 190.
Querschnitt durch eine Arterie des Menschen. (Kleinste der Mittleren.) 640mal vergr.

Die Wand der kleinen Arterien besteht vorwiegend aus der muskulösen Ringfaserschicht der Media. Die Intima zeigt nur das Epithel und die T. elastica interna; die Adventitia wird lediglich durch die T. elastica ext. und weniges Bindegewebe repräsentirt. Die Vasa vasorum fehlen. Zu diesem Typus gehören die A. supraorbitalis, centralis, retinae etc.

In den sogenannten präkapillaren Gefässen ist die Intima auf eine Epithelschicht und eine sehr fein gewordene Elastica interna reduzirt. Die Media bildet keine kontinuirliche Lage mehr, sondern besteht lediglich aus einzelnen, circulär verlaufenden Muskelzellen. Die Adventitia wird von spärlichem Bindegewebe gebildet. Auch hier fehlen selbstverständlich die Vasa vasorum.

3. Venen.

Während wir bei den Arterien die Beschreibung des Baues der Wandung nach dem Kaliber des Gefässes durchführen konnten, ist dieses bei den Venen deshalb nicht möglich, weil Venen gleichen Kalibers an verschiedenen Stellen beträchtliche Differenzen im Bau ihrer Wandungen zeigen.

Es ist am zweckmässigsten, hier mit einer Vene mittleren Kalibers anzufangen. Ihre Intima besteht aus drei Schichten: 1. aus einem inneren Epithel; 2. aus einer darunterliegenden, durch Bindegewebe stellenweise unterbrochenen Lage von Muskelzellen und 3. aus einer Bindegewebslage mit viel weniger elastischen, hingegen reichlicher vertretenen Bindegewebsfasern, als es bei den Arterien der Fall ist. Nach aussen wird die Intima durch eine Membrana elastica int. abgeschlossen. Die Media ist im Allgemeinen schwächer ausgebildet als bei den Arterien, enthält cirkulär verlaufende Fasern, welche oft keine kontinuirliche Lage bilden, ja sogar einzeln verlaufen können. Die Adventitia zeigt in ihrer oberflächlichen Schicht eine längsverlaufende Muskellage, welche sehr stark ausgebildet sein kann und

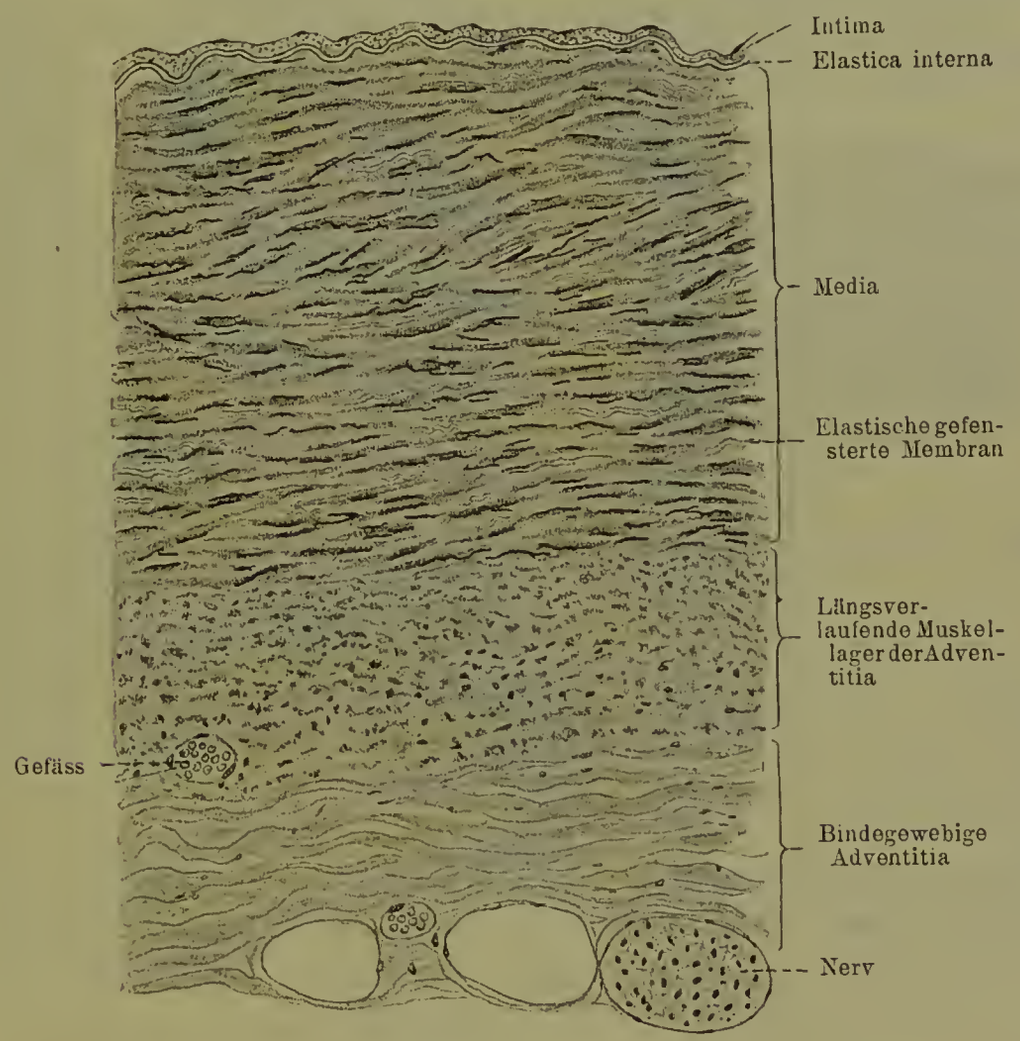


Fig. 191.

Querschnitt durch eine V. jugularis externa des Menschen. Links vom Nerv sieht man 2 grosse und dazwischen ein kleines Blutgefäss — Vasa vasorum. 150 mal vergr.

in diesem Falle hauptsächlich die Muskulatur der Wandung ausmaeht. Im Uebrigen ist die Adventitia der hierher gehörigen Venen der der Arterien analog gebaut, aber aueh hier wie in der Intima prävaliren Bindegewebselemente.

In der V. cruralis, brachialis und in den subkutanen Venen ist die Muskulatur der Media ziemlieh stark entwickelt. In den Jugularvenen, in der V. subelavia, anonyma, in den Venen der Dura und Pia des Gehirnes fehlt in der Media die Muskulatur ganz. Dementspechend rückt hier die Adventitia mit ihrer Muskulatur an die Intima heran.

Bei kleineren Venen ist die Gefässwand auf eine aus Epithel und Elastica interna bestehende Intima, auf eine vielfach durehbrochene, aus ringförmig verlaufenden, glatten Muskelfasern bestehende Media (welche auch fehlen kann) und auf eine dünne bindegewebige, Muskelfasern enthaltende Adventitia beschränkt.

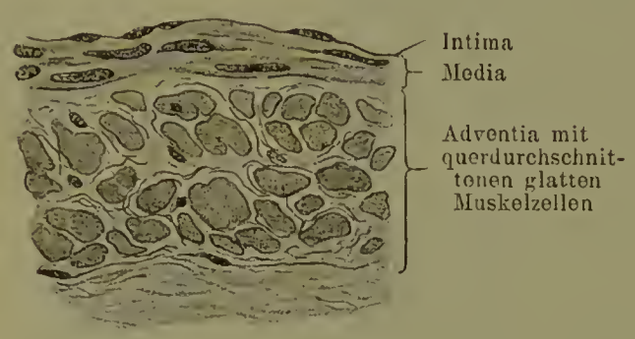


Fig. 192.

Kleine Vene des Menschen. 640 mal vergr.

In den präkapillaren Venen, welehe im Ganzen dünnwandiger als die gleichnamigen Arterien sind, wird die Intima dünner und die Adventitia noch mehr reduzirt. Die Media fehlt.

Die Klappen der Venen sind an ihren beiden Fläehen versehieden beschaffen. Die innere derselben, dem Strome zugekehrte, besitzt in der Richtung der Längsaehse, im Gegensatz zu der äusseren Fläche, deren Epithel kürzere Zellen aufweist, längliehe Epithelzellen. Unter dem Epithel finden sich auf der inneren Fläehe der Klappe mehr elastische Fasern, als auf der äusseren. Die Hauptmasse der Klappe besteht aus Bindegewebe und elastisehen Fasern. An der inneren Fläehe der Basis der Klappe trifft man eirkulär angeordnete, plattenartig ausgebreitete Muskelzellen an.

4. Die Kapillaren.

Sie bestehen höehstwahrseheinlieh nur aus einem epithelialen Sehlaueh, der vielleicht an einzelnen Stellen von einer sehr dünnen, strukturlosen Membran und nur selten von speeifisehen sternförmigen Zellen begleitet wird. In der unmittelbaren Nähe der Kapillaren ist das Bindegewebe insofern etwas modifizirt, als seine Elemente, namentlich die Zellen, der Länge der Achse naeh gerichtet erseheinen.

Das Epithel der Kapillaren bildet an geeigneten Präparaten eine kontinuirliehe Schicht, deren Zellen in der Regel sehr flaeh sind und gezaekte Konturen aufweisen.

Bekanntlich erfolgt eine Auswanderung der Leukocyten aus den Kapillaren und kleinen Gefässe, womit die Frage verknüpft ist, ob es im Epithel der Gefässe und Kapillaren zu diesem Zwecke dienende präformirte Löcher, sogen. Stigmata und Stomata, giebt — eine Frage, die bei Besprechung des Lymphgefässsystems näher berührt werden wird.

Die Kapillaren verbinden in der Regel die arteriellen und venösen präkapillaren Gefässe und passen sich in ihrer Gesammtform denjenigen

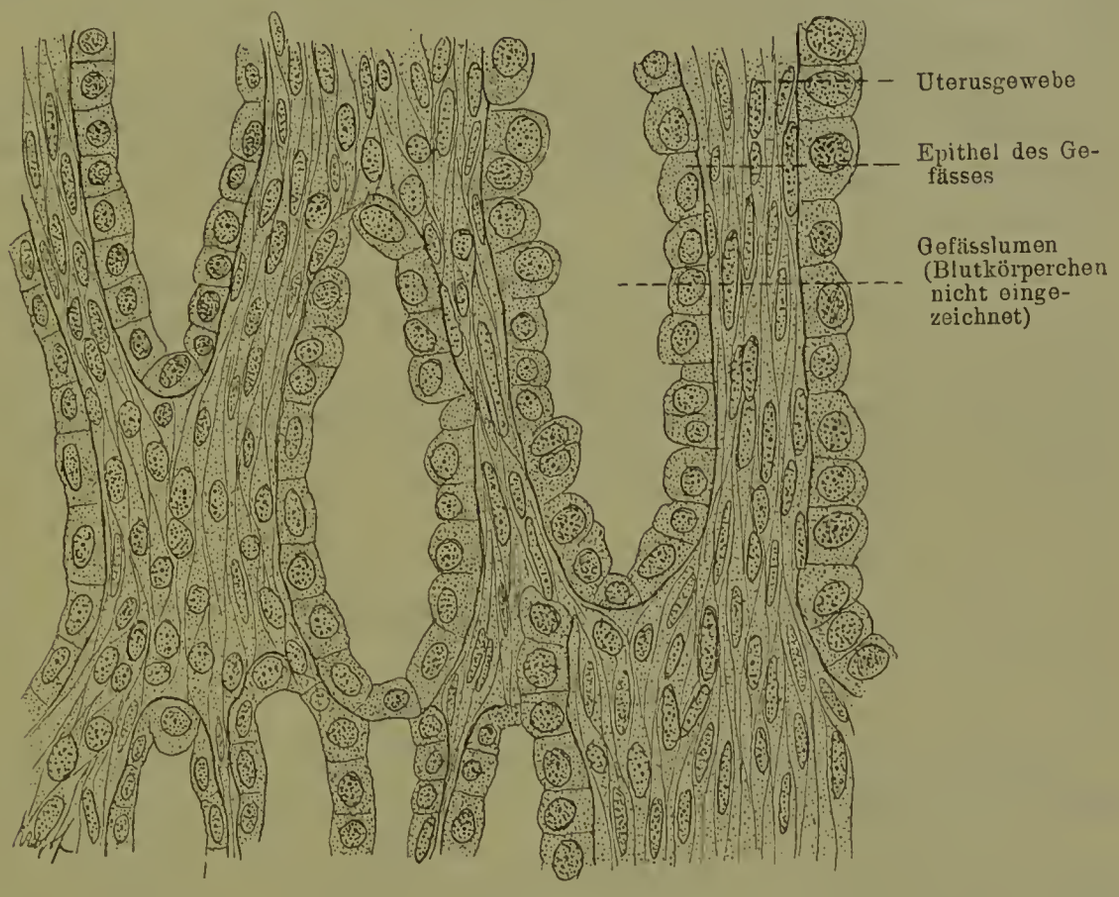


Fig. 193.

Schnitt aus dem Uterus einer Fledermaus, um zu zeigen, dass unter Umständen das Gefässepithel der Kapillaren sehr hoch werden kann. Dies ist durchaus keine Regel. 570mal vergr.

Organen an, in welchen sie gelegen sind: In den Muskeln und Nerven etc. bilden sie langgestreckte Netze; Kapillaren, welche sich über grössere Oberflächen ausdehnen, z. B. in den Lungenalveolen, zeigen im Allgemeinen rundliche Maschen; solche, welche in kleinen Ausstülpungen, z. B. in Papillen der Haut liegen, bilden einfache Schlingen. An bestimmten Organen, z. B. in den Läppchen der Leber, sind sie netzförmig angeordnet.

5. Anastomosen, Wundernetze, Sinuse.

Es können in den Gefässbahnen auch plötzliche Wechsel eintreten, welche dadurch entstehen, dass ein kleineres Gefäss mit einem Mal in ein Netzwerk von Gefässen zerfällt, welche nach einer kurzen Strecke abermals zu einem grösseren Gefäss konfluiren; letzteres zerfällt dann später

wie gewöhnlich in echte Kapillaren. Solche Bildungen nennt man „Wundernetze“; sie werden beim Menschen z. B. in der Niere, im Darm etc. angetroffen.

Ausserdem können an Stelle der Kapillaren grössere mit Epithel ausgekleidete Räume eingeschaltet werden (Blutsinus), welche von lockerem Bindegewebe umgeben sind und die Fähigkeit haben, bei stärkerem Blutzufluss oder bei gehemmtem Abfluss des Blutes zu schwellen. Auf diese Weise bilden sie das cavernöse oder das Schwellgewebe (Penis, Nasenschleimhaut etc.).

Sind Gefässe grösseren Kalibers vielfach miteinander verbunden, so kommt es zur Bildung von Gefässplexus; finden diese Verbindungen durch einzelne Gefässe statt (besonders oft in ihrem peripheren Verlaufe), dann spricht man von Anastomosen.

Namentlich wichtig erscheinen aber Verbindungen zwischen Arterien und Venen, die nicht die Natur von Kapillaren haben und da vorkommen, wo eine Ausschaltung der kapillaren Verbindung durch gewisse Umstände verursacht werden kann, so z. B. an besonders exponirten Hautstellen (Ohr, Nasenspitze, Zehen), an den Hirnhäuten, in der Niere etc.

B. Lymphgefässsystem.

1. Lymphgefässstämme.

Die Lymphgefässstämme (Ductus thoracicus, Truncus lymphatici und Vasa lymphatica) sind relativ sehr dünnwandig, aber mehr oder weniger nach dem Typus der Venen gebaut. Sie besitzen viele Klappen und ihr Kaliber ist je nach der Füllung äusserst variabel. In leerem Zustande kollabiren sie und können vom Bindegewebe nur schwer als solche unterschieden werden. Die Anfänge der Lymphkapillaren bilden im Darm das Chylusgefässsystem, im übrigen Körper die Lymphkapillaren und Lymphspalten (?). In die Lymphbahnen sind Lymphdrüsen eingeschaltet (siehe diese).

2. Lymphkapillaren, Lymphräume und seröse Höhlen.

Die Lymphkapillaren bestehen aus sehr zarten, flachen Epithelzellen, welche etwas grösser sind, als die der Gefässkapillaren und gezacktere Kontouren als jene aufweisen. Auch dadurch sind die Lmyphkapillaren von den Gefässkapillaren zu unterscheiden, dass ihr Kaliber innerhalb kleiner Strecken sehr variirt. Die Beziehungen der Lymphkapillaren zu den Gefässkapillaren und den umgebenden Geweben sind vom morphologischen Standpunkte aus eine der schwierigsten Fragen. Die Verbreitung der Lymphkapillaren kann nur an injizirten Objekten studirt werden und

es ist sehr begreiflich, dass es an so dehnbaren und zarten Objekten bei dieser Behandlung oft zu Zerreissungen und Extravasaten kommt, wobei die ausgetretene Injektionsmasse sich an Stellen weiter ausbreitet, an welcher ihr der geringste Widerstand geboten wird. Die Frage nach der Präformation solcher injizirten Räume kann nicht endgiltig entschieden werden. So viel ist aber sicher, dass je kunstvoller und vorsichtiger die Injektionen gemacht werden, desto grössere Bezirke echter Lymphkapillaren injizirt werden können.

An verschiedenen Orten sind an kleineren Blutgefässen sehr dichte, die letzteren umspinnende Lymphkapillarnetze dargestellt worden. Auch grössere, spaltförmige Räume, deren Wandungen mit Epithel bekleidet sind, umgeben die Gefässe und stehen mit dem Lymphsystem in Verbindung (perivaskuläre Räume). Solche deutlich ausgebildete Räume finden wir beim Menschen z. B. auch in den Havers'schen Kanälen des Knochens, an Gefässen des Centralnervensystems u. s. w. Sie besitzen auch auf der Gefässfläche ein eigenes Epithel und sind, ebenso wie die sogenannten perilymphatischen Räume, von mit Epithel bekleideten Bindegewebsbalken durchzogen. Solche Bildungen sind, z. B. die perilymphatischen Räume im Gehörorgan, die subduralen Piaräume, der Subarachnoidealraum, die Lymphsinus etc. Die perivaskulären Räume sind bei niederen Thieren, z. B. beim Frosch und den Reptilien, noch deutlicher als bei den Säugethieren ausgebildet. Weiterhin wären noch die sogenannten Saftkanälchen zu erwähnen, welche direkt oder indirekt mit dem Lymphsystem in Verbindung stehen; sie besitzen keine eigene Wand und als Prototyp derselben können die Interspinalräume der Epithelien genannt werden. Zum Lymphsystem gehören auch die Leibeshöhlen (die Pleura-, Perikardial- und Peritonealhöhle), die Gelenkhöhlen etc.

Die Wände aller dieser Höhlen bestehen aus einer bindegewebigen Unterlage, welche sehr reich an Lymphgefässen ist und aus einem epithelialen Ueberzug vom Charakter jenes der Lymphkapillaren. Es ist unter Umständen in diesem Epithel eine variable Anzahl von Oeffnungen nachzuweisen, welche entweder durch Zellen, wahrscheinlich Leukocyten, verschlossen sind oder nicht. Es sind die sogen. Stigmata und Stomata.

Frühere Ansichten über die letzteren lauteten dahin, dass es präformirte Oeffnungen zwischen den Zellen wären, durch welche Leukocyten bei Diapedesis, bei höherem Blutdrucke auch Erythrocyten durchwanderten. Später hat man, wenigstens bei der Auswanderung der Leukocyten, angenommen, dass von Seiten dieser Zellen eine Usur der Epithelwand herbeigeführt wird und es schliesslich zur Bildung eines Loches in derselben kommt. Durch die Untersuchungen von Kolossow ist diese Frage auf anderem Wege gelöst worden. Dieser Forscher hat nachgewiesen, dass die Epithelzellen mit einander durch protoplasmatische Fortsätze verbunden sind und an der Innenfläche starre Kutikularplättchen besitzen. (Sehr prägnant sind diese Verhältnisse in der serösen Hülle gewisser Reptilien zu sehen.)

Zwischen diesen Zellen und zwischen den sie verbindenden Protoplasmasträngen sind Räume vorhanden, die mit den Interspinalräumen der Epidermis verglichen werden können. Bei einer Dehnung der Schicht werden die Interspinalräume grösser, die Deckplättchen weichen auseinander und es kommen auf diese Weise Stomata und Stigmata zu temporärer Ausbildung. Dieselben Prozesse sollen auch bei den kleineren Gefässen, Gefäss- und Lymphkapillaren, vor sich gehen. — Die ganze Frage befindet sich, wie man sieht, noch in der Schwebe.

In den serösen Höhlen, sowie auch in den perilymphatischen Räumen und in den Lymphzellen kommen normal keine zelligen Elemente vor.

C. Glandula carotica.

An der Bifurkationsstelle der Carotis communis liegt auch beim Menschen ein längliches, weizenkorngrosses Gebilde, die Glandula carotica. Dieselbe ist im Bindegewebe eingebettet, von vielen Nerven umgeben,

Fig. 194.

Schnitt durch einen Zellballen der Gl. carotica des Menschen. Injektionspräparat. 160fach vergr. Nach Schaper.

ist blutreich und fällt durch ihre röthliche Farbe auf. — Die bindegewebige Scheide des Organes sendet in's Innere Scheidewände, Septa, welche bestimmte Territorien, die „Sekundärknötchen" abgrenzen. Durch weitere Septirung zerfällt ein jedes Sekundärknötchen in kleinere rundliche Abschnitte,

die Zellballen. Eine aus der Carotis int. oder ext. stammende Arterie tritt in das Gebilde ein, verzweigt sich vielfach und sendet Aestchen zu jedem der Sekundärknötchen, in welchem die letzteren in feinere Zweige zerfallen und in die Zellballen eintreten. Hier zerfallen sie in Kapillaren, welche dann an der Peripherie des Zellballens zu kleineren Venen konfluiren, aus denen die das Sekundärknötchen verlassenden Stämmchen hervorgehen. Um das Knötchen wird ein venöser Plexus gebildet, aus welchem grössere Venen entspringen, die das Organ an mehreren Stellen verlassen.

Die Zellballen bestehen aus Zellbalken, deren Zellen ausserordentlich empfindlich gegenüber den Reagentien sind. Sie sind rundlich, unregelmässig polygonal und durch spärliches retikuläres Gewebe von einander geschieden. Die erwähnten Kapillaren tangiren die Zellbalken direkt, d. h. das Epithel der Kapillaren berührt unmittelbar die Zellen.

Das Organ enthält relativ viele marklose Nerven und wenige Ganglienzellen.

Mit dem Alter verändert sich das Organ bis zur Unkenntlichkeit.

Die frühere Ansicht, welche die Entstehung der Karotisdrüse aus einer Kiementasche annahm, ist jetzt durch eine andere ersetzt worden, welche die Entstehung des Organs ausschliesslich aus der Gefässwand herleitet (vergl. namentlich Schaper).

Technisches über die Gefässe.

282. Um die Topographie der Schichtung im Herzen und in den Gefässen zu studiren, fertige man Schnitte von Objekten an, welche in Müllerscher Lösung, Chromsäure u. s. w. fixirt worden sind.

Selbstverständlich werden, wenn Genaueres eruirt werden soll, kleinere Stücke genommen und z. B. mit Chromosmiumgemischen oder mit Sublimat fixirt.

283. Für die Darstellung von Uebersichtsbildern ist eine Durchtränkung mit Celloidin anzurathen.

Im Uebrigen ergiebt sich die weitere Behandlung von selbst: so wird man beispielsweise das Epithel der Intima mit Versilberung zur Anschauung bringen, indem man Silberlösungen in das Gefässsystem einspritzt (vergl. T. 106). Dann erscheinen die Silberlinien der Epithelien der kleinsten Gefässe und Kapillaren deutlich markirt. Grössere Gefässe müssen aufgeschnitten, die Intima abgelöst und Fetzen ihrer Lamellen untersucht werden (vergl. T. 12).

284. Ueber die Isolation der Muskelzellen des Perikards und der Gefässwände vergl. T. 165.

285. Elastische Elemente, Platten und Netze werden am besten aus der Tunica media der Gefässe gewonnen und kleinste Stückchen derselben mit Kalilauge von 33% oder auch mit 1% Weinsäure einige Stunden behandelt.

286. Die passenden Färbungen der Schnittpräparate sind diejenigen, welche die elastischen Elemente und die glatten Muskelzellen hervortreten lassen (vergl. T. 130).

287. Für die Darstellung des Verlaufes der Kapillaren verweisen wir auf die Injektionsmethoden (siehe T. 98, 99).

Die Lymphgefässkapillaren betreffend siehe die Injektion durch Einstich (T. 107), vergl. auch die Methode von Altmann (T. 108).

VI. Das Centralnervensystem.

Eine histologische Betrachtung des Centralnervensystems hat Folgendes zu erläutern: 1. die Anordnung der Nervenzellen und deren Fasern in die verschiedenen Regionen; 2. die gegenseitigen Beziehungen aller dieser Elemente innerhalb der centralen Nervenorgane. Diese Aufgabe kann an dieser Stelle auch nicht im entferntesten gelöst werden. Wir müssen uns deshalb begnügen, nur einige Beispiele von den gegenseitigen Beziehungen der Nervenelemente vorzuführen, Beispiele, welche einigermassen typisch für das Ganze sind. Aus diesem Grunde schildern wir hier einiges aus dem Rückenmark, dem Klein- und Grosshirn, den Bau der Ganglien und des Lobus olfactorius.

In unserer Beschreibung folgen wir grösstentheils und vor allem den zusammenfassenden Darstellungen von Ramon y Cajal (**93, 1**), v. Lenhossék (**92**), Kölliker (**93**) und van Gehuchten (**93**).

A. Das Rückenmark.

Die Anordnung der grauen und weissen Substanz im Rückenmarke wird man am besten an einem Querschnittsbilde übersehen können. Zu diesem Behufe wählen wir etwa die Region des unteren Halsmarkes und schildern zuerst die Topographie des Schnittes. Wir haben hier in der Medianebene, bekanntlich eine ventrale längsverlaufende Fissur und ein dorsal gelegenes Septum.

Die graue Substanz besitzt annähernd die Form eines H, dessen horizontaler Schenkel die Kommissuren und den Centralkanal enthält; die vertikalen Schenkel laufen gegen die ventralen und dorsalen Nervenwurzeln aus. Man spricht hier von Vorder- und Hinterhörnern. Die Vorderhörner

sind in der Regel voluminöser. An ihrer Seite (lateral) bemerkt man, in den verschiedenen Regionen verschieden ausgeprägt, die sogenannten Seitenhörner.

Im Vorderhorn haben wir drei Gruppen von Ganglienzellen auseinander zu halten: 1. die ventro-mediale Gruppe (Kommissurenzellen); 2. die ventro-laterale Gruppe (Wurzelzellen) und 3. die Gruppe der Zellen des Seitenhorns, welche hauptsächlich die Strangzellen enthält.

An der medialen Seite der Basis des Hinterhornes finden wir eine besondere Zellen- und Faser-Anhäufung, die Clark'schen Säulen. Im Hinterhorn selbst befindet sich die Rolando'sche Substanz. — Ausserdem sind in der ganzen grauen Substanz Zellen und Faserzüge, welche später zur Erwähnung gelangen.

Die graue Substanz mit den abgehenden Wurzeln sondert die weisse Substanz zunächst in drei paarige Abtheilungen (Stränge): 1. in eine Abtheilung, welche zwischen der vorderen Fissur und dem Vorderhorn liegt, — Vorderstrang (ventraler Strang); 2. in eine zwischen dem Vorder- und Hinterhorn gelegene Partie — Seitenstrang (Vorder- und Seitenstrang gehören genetisch zusammen und man spricht deshalb nicht mit Unrecht von einem Vorderseitenstrang) und 3. in den zwischen der hinteren Wurzel und dem hinteren Septum gelegenen Hinterstrang.

Durch verschiedene Methoden ist es gelungen, die weisse Substanz noch in feinere Abtheilungen zu zerlegen, von welchen die wichtigsten hier erwähnt werden müssen.

Im Vorderstrang, in der ganzen Ausdehnung der Fissur gelegen, unterscheidet man eine schmale Zone, welche absteigende, d. h. vom verlängerten Marke kommende Fasern enthält. Es ist die vordere Pyramidenstrangbahn, die jene Nervenbündel enthält, welche sich in der Pyramide nicht gekreuzt haben. Die gekreuzten Fasern hingegen liegen im Seitenstrang und bilden die Pyramiden-Seitenstrangbahn. Zwischen der vorderen Pyramidenstrangbahn und dem Vorderhorn liegt das Grundbündel der Vorderstränge.

Im Hinterstrange unterscheiden wir eine mediane, schon von aussen durch eine Einkerbung gekennzeichnete, in den Funiculus gracilis auslaufende Partie — den Goll'schen Strang; er enthält aufsteigende, d. h. centripetale Fasern. Zwischen ihm und dem Hinterhorn liegt der Burdach'sche Strang oder das Grundbündel der Hinterstränge; in demselben verlaufen hauptsächlich die „kurzen Bahnen", d. h. lokale Längsbahnen, welche benachbarte Partien des Rückenmarkes mit einander verbinden.

Im Seitenstrange, nach aussen vom Hinterhorn, bis über die Hälfte der Höhe des Seitenstranges, liegen die aufsteigenden Fasern der Kleinhirnseitenstrangbahn.

Fig. 195.

Schematischer Querschnitt durch das Rückenmark von Prof. Ziehen
Nach von Bardeleben und H. Haeckel.

a, *b*, *c* Bündel der Hinteren Wurzel.

An der lateralen Partie des Vorder- und Hinterhorns bis zur Pyramidenseitenstrangbahn, sind, eine ziemlich breite Zone einnehmend, die Seitenstrangreste gelegen. Sie enthalten kurze Bahnen.

In der ventro-lateralen Partie des Seitenstranges, sich zwischen die Seitenstrangreste und die Kleinhirnseitenstrangbahn bis zur Pyramidenseitenstrangbahn einkeilend, liegen die antero- (oder ventro-)lateralen Stränge — Gower'sche Stränge. Sie enthalten aufsteigende Fasern.

Die graue Substanz setzt sich aus Zellen und Fasern zusammen. Die Ganglienzellen sind:

1. Die Wurzelzellen. Sie liegen in der ventro-lateralen Partie des Vorderhorns und senden ihre Neuriten in die vorderen Wurzeln. Die Dendriten dieser Zellen zerfallen in laterale, dorsale und mediale. Die beiden ersteren endigen im Vorder- und Seitenstrange, die medialen in der Region der vorderen Kommissur. Einige von den medialen Dendriten können die Medianebene überschreiten und mit ähnlichen Fortsätzen der anderen Seite eine Art Kommissur bilden.

2. Die Kommissurenzellen. Sie liegen, der Hauptsache nach, in der medialen Gruppe des Vorderhorns. Sie kommen aber auch zerstreut in anderen Regionen der grauen Substanz vor. Ihre Neuriten bilden mit den gleichen Neuriten der anderen Seite die vordere gekreuzte Kommissur. Nachdem die Neuriten in die weisse Substanz der anderen Seite eingetreten sind, theilen sie sich dort T-förmig in einen ab- und aufsteigenden Ast.

3. Strangzellen, kleine multipolare Elemente, zu denen namentlich die Zellen des Seitenhorns gehören; sie liegen aber auch zerstreut in der ganzen grauen Masse und senden ihre Neuriten auf kürzestem Wege in den Vorder-, Seiten- und Hinterstrang.

4. Plurikordonale Zellen, d. h. solche, deren Neuriten in der grauen Substanz sich zwei- oder dreimal theilen, und deren Theilungsäste in verschiedene Stränge der weissen Substanz derselben oder auch der anderen Seite des Rückenmarkes eintreten. Im letzteren Falle muss ein Ast derselben in der Kommissur verlaufen.

5. Zellen mit kurzem, sich vielfach verzweigendem Neuriten, der in der unmittelbaren Nähe der Ganglienzellen endigt.

Die Clark'sche Säule enthält zweierlei Zellen: 1. Zellen, deren Neuriten zur vorderen Kommissur gehen, Kommissurenzellen und 2. Zellen, deren Neuriten mit Wahrscheinlichkeit in die Kleinhirnseitenstrangbahn übergehen, Strangzellen.

Das Hinterhorn enthält: 1. die Grenzzellen. Sie liegen oberflächlich in der hinteren Partie des Hinterhornes. Ihre Neuriten ziehen eine Strecke weit durch die Rolando'sche Substanz und gehen dann in den Seitenstrang über; 2. die spindelförmigen Zellen. Sie sind die kleinsten im Rückenmark und besitzen ausserordentlich üppig verzweigte, zahlreiche Dendriten, welche sich bis zur Wurzel des Hinterhorns erstrecken. Ihre

Neuriten, die entweder vom Zellenleib oder vom Dendriten entspringen, gehen in den Hinterstrang über; 3. die sternförmigen Zellen. Ihre Dendriten verzweigen sich einerseits in der Rolando'schen Substanz, andererseits gehen sie in die Burdaeh'sehen Stränge über.

Die Ganglienzellen der hinteren Wurzeln liegen im Spinalganglion. Die Zellen des letzteren sind bei Embryonen ausgesproehen bipolar. Während der weiteren Entwickelung rüeken ihre beiden Fortsätze zusammen, verschmelzen dann eine Strecke weit miteinander und es kommt so zur Bildung von Zellen mit einem sieh T-förmig theilenden Fortsatz. Es sind also eigentlich zwei Fortsätze, die in der Nähe der Zelle zu einem einzigen ver-

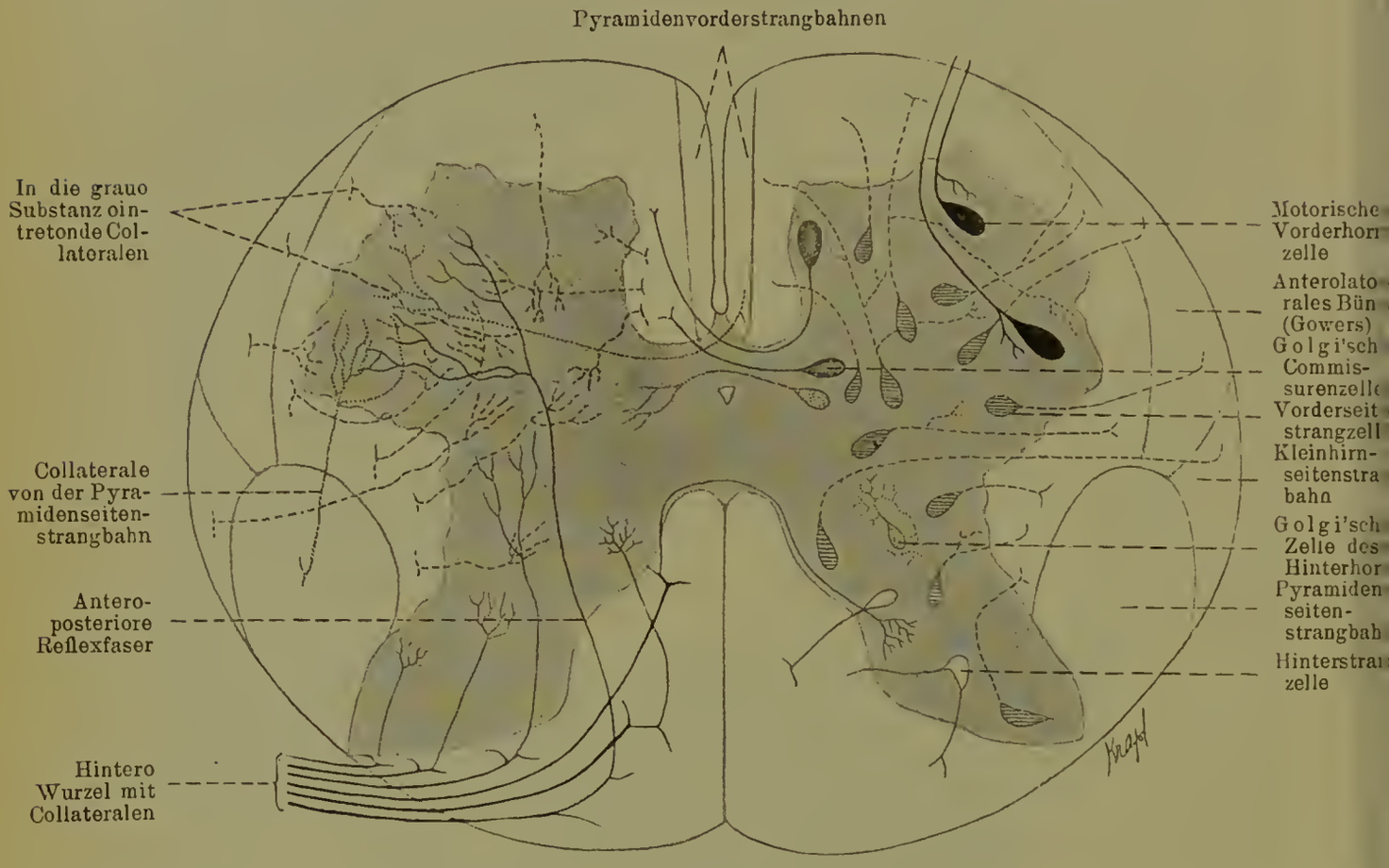


Fig. 196.

Schema des Rückenmarkes auf dem Querschnitt nach v. Lenhossék.

schmolzen sind. Der peripherwärts geriehtete Fortsatz des T kann als der Dendrit der Zelle, der zu dem Rüekenmark gehende als der Neurit aufgefasst werden. Der letztere nun tritt mit der hinteren Wurzel der Hauptsache naeh in den Hinterstrang und theilt sieh dort in einen auf- und einen absteigenden Ast. Beide Aeste senden zahlreiehe Collateralen aus, die in der Rolando'schen Substanz, zwisehen den Ganglienzellen derselben, endigen, z. Th. in die Clark'sehen Säulen übergehen, z. Th. weit, bis in das Vorderhorn eindringen, um dortselbst mit Telodendrien die motorisehen Ganglien zu umspinnen. Die letzteren Faserzüge bilden den Hauptbestand-

theil der sog. antero-posterioren- oder Reflexbündeln, welche letzteren noch einmal zur Sprache kommen werden. Alle die bis jetzt beschriebenen Fasern der hinteren Wurzeln sind centripetale Fasern. Ausserdem giebt es in den Hinterwurzeln auch noch centrifugale Fasern, welche gewissen Zellen des Vorderhornes entstammen und, ohne Collateralen abzugeben, durch das Hinterhorn bis in das Spinalganglion vordringen (v. Lenhossék'sche Fasern **90**).

Die weisse Substanz des Rückenmarkes besteht 1. aus längsverlaufenden Neuriten, welche aus der grauen Substanz kommen, eine Strecke weit in der weissen verlaufen, um unter Abgabe verschiedener Collateralen sich wieder in die graue Substanz einsusenken, wo ihre Endverzweigungen in Kontaktbeziehung zu Ganglienzellen treten (kurze Bahnen); 2. aus den sogenannten langen Bahnen, d. h. Fasern, welche entweder zum oder vom Gehirn ziehend, in einer ähnlichen Weise wie die soeben betrachteten Neuriten in Beziehung zu den Ganglienzellen des Rückenmarkes treten.

Die Faserzüge innerhalb der grauen Substanz stammen aus den Collateralen der Neuriten der weissen Substanz und sind 1. die im Vorderhorne einen starken Plexus bildenden Collateralen des Vorderstranges; 2. die quer zum Centralkanal ziehenden Collateralen des Seitenstranges. Die letzteren liegen in dichter Anordnung in der Nähe der Clark'schen Säulen und biegen, um mit den gleichen Fasern der anderen Seite das vordere Bündel der hinteren Kommissur zu bilden, um den Centralkanal herum; 3. die Collateralen des Hinterstranges; sie bilden a) zahlreiche Endnetze an der Spitze des Hinterhornes; b) einen bereits erwähnten Faserzug zum Vorderhorn und c) einen solchen, der in der Clarkschen Säule endet.

Zum Schluss erwähnen wir noch der beiden Kommissuren. Die vordere besteht 1. aus den Neuriten der Kommissurenzellen (s. oben); 2. aus den Dendriten der medialen Gruppe des Vorderhorns; hierzu kommen noch 3. die Collateralen des Vorderseitenstranges, welche in der grauen Substanz der anderen Rückenmarkseite endigen. Die hintere Kommissur setzt sich wahrscheinlich aus den Collateralen sämmtlicher Stränge zusammen. Das hintere Bündel kommt vom Hinterstrange, das mittlere von der hinteren Partie des Seitenstranges, das vordere, schwächste Bündel, aus der vorderen Partie des Seitenstranges, vielleicht auch aus dem Vorderstrang.

B. Die Kleinhirnrinde.

An der Kleinhirnrinde unterscheiden wir 1. eine äussere molekuläre Schicht, 2. die Schicht der Körner (rostbraune Schicht) und 3. den Markstrang.

Die molekuläre Schicht enthält zweierlei Nervenzellen: 1. die Purkinje'schen Zellen, welche an der Grenze der Körnerschicht gelegen sind und 2. die sternförmigen Zellen. Die Purkinje'schen Zellen besitzen grosse rundliche Körper, von denen nach aussen zu ein oder mehrere mächtige Dendriten ausgehen. Sie verzweigen sich vielfach und ihre Gesammtverzweigung bildet die Figur eines Hirschgeweihes. Sie reichen fast bis zur Peripherie der Kleinhirnrinde. Auf einem senkrecht zu den Furchen

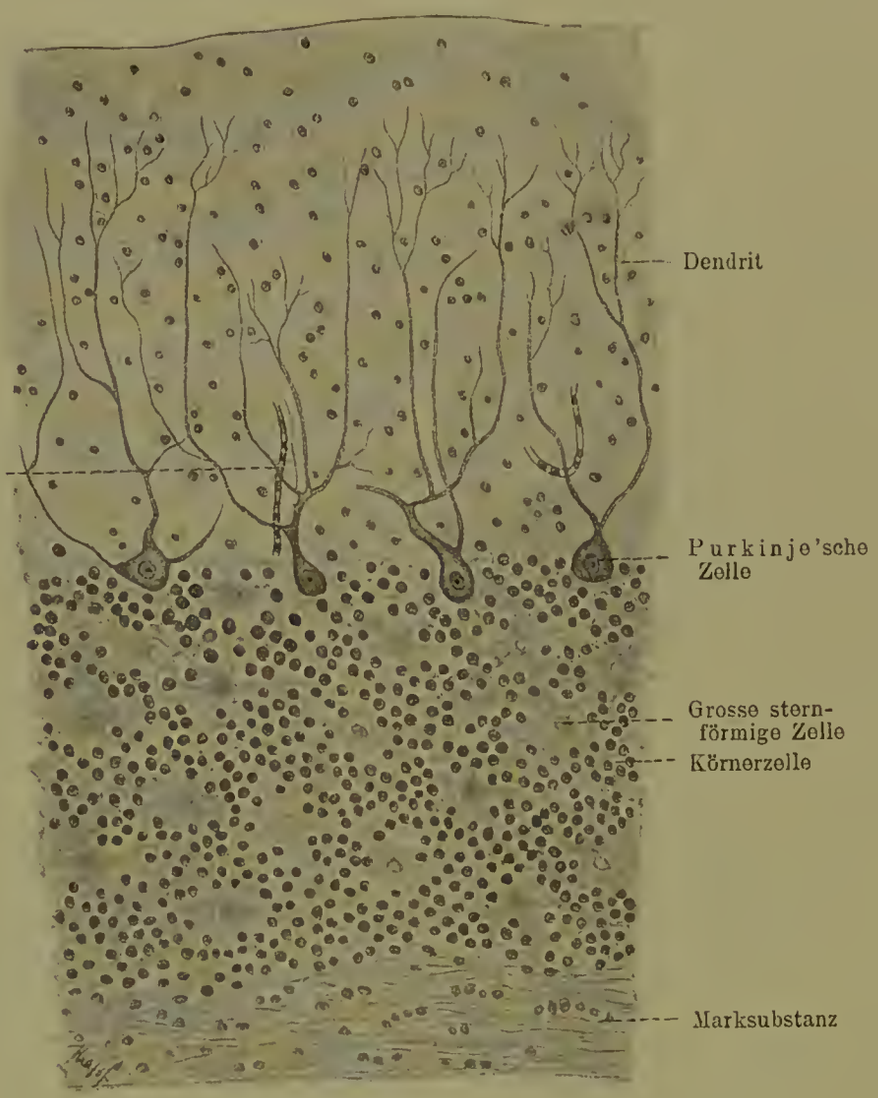


Fig. 197.

Schnitt durch die Kleinhirnrinde des Menschen, senkrecht auf die Windung. Behandlung mit Müller'scher Flüssigkeit. 115 mal vergr.

geführten Schnitte sieht man, dass die Verzweigungen dieser Zellen nahezu in einer Ebene gelegen sind, welche senkrecht zu der Richtung der Furchen verläuft, so dass ein Längsschnitt durch die Letzteren die Profilansicht der Zellen zeigen würde. Sie verhalten sich etwa wie ein am Spalier gezogener Baum. Die Neuriten der Purkinje'schen Zellen entspringen am basalen (inneren) Ende der Zellen und verlaufen in querer Richtung durch die Körnerschicht zur Markschicht. Innerhalb der Körnerschicht entsenden sie einige

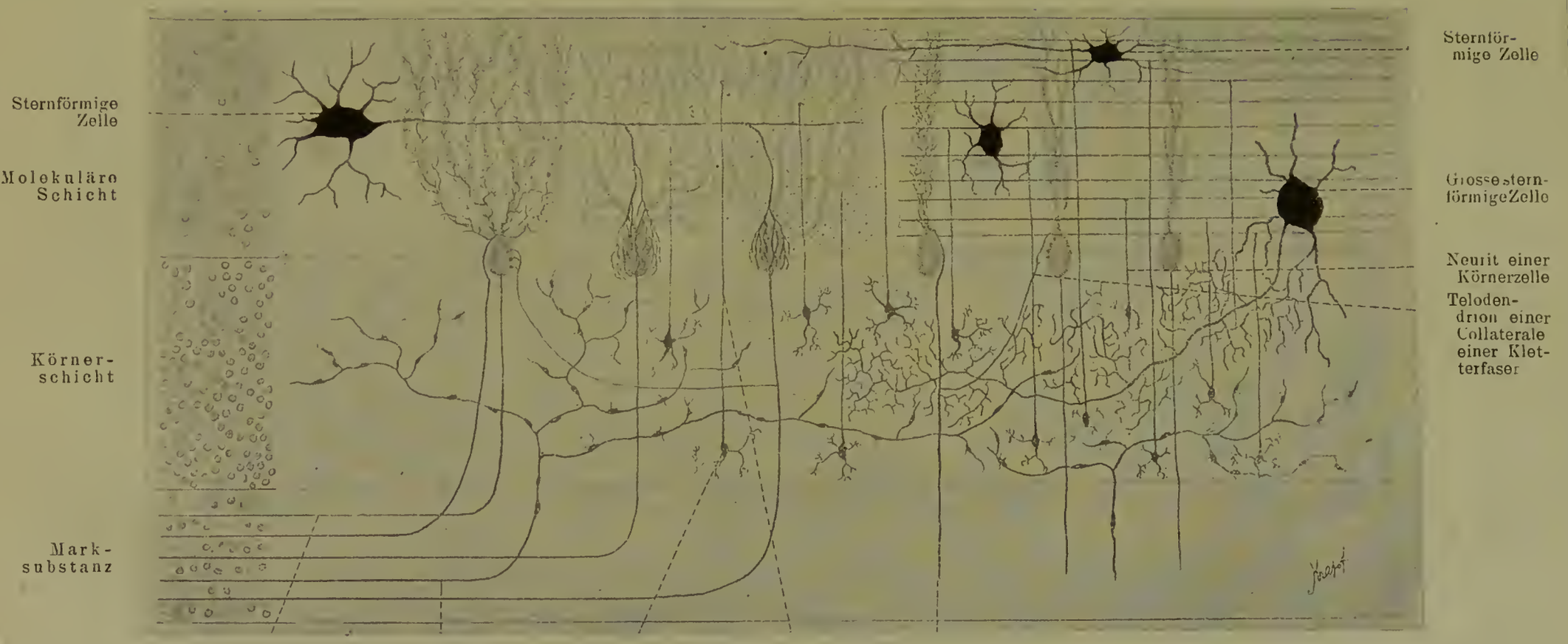


Fig. 198.

Schema der Kleinhirnrinde.

A bei gewöhnlicher Kernfärbung, unter Weglassung der Purkinje'schen Zellen. *B* senkrecht auf die Windung. *C* Längsschnitt durch die Windung. *B* und *C* mit Chromsilbermethode.

Collateralen, welche zurück zur Molekularschicht sich begeben und in der Nähe der Körper der Purkinje'schen Zellen mit Telodendrien enden.

Die sternförmigen Zellen liegen in verschiedenen Höhen der molekulären Schicht. Besonders wichtig ist das Verhalten ihres Neuriten. Er liegt in derselben Ebene wie die Dendriten der Purkinje'schen Zellen, läuft parallel zur Oberfläche der Windungen und besitzt 1. kurze, sich wenig verzweigende Collateralen und 2. solche Collateralen, welche in der Höhe der Körper der Purkinje'schen Zellen sich abzweigen und mit Telodendrien eigenthümlicher Art die Körper dieser Zellen umspinnen (troddelförmige Endigung, siehe pag. 108).

Die Körnerschicht enthält ebenfalls zweierlei gangliöse Elemente: 1. die sogenannten Körnerzellen (kleine Ganglienzellen) und 2. die grossen

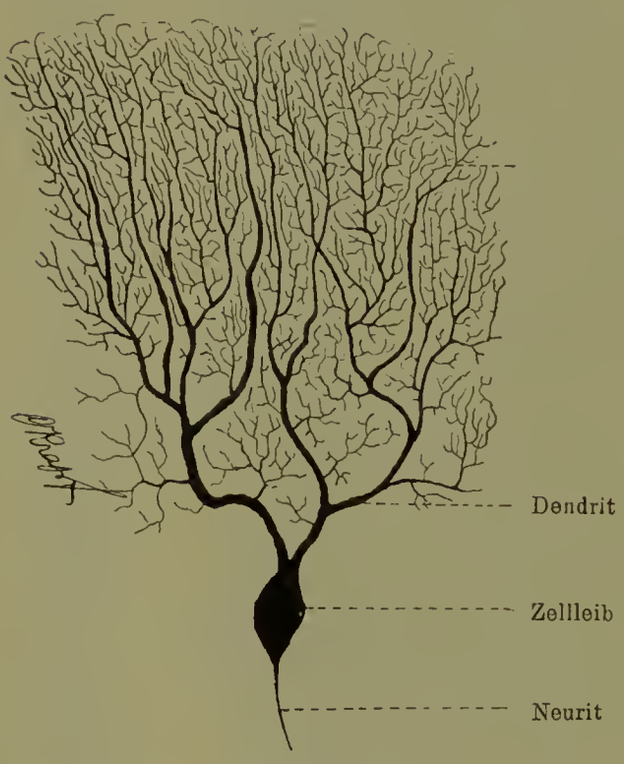


Fig. 199.

Purkinje'sche Zelle aus der Kleinhirnrinde des Menschen. Chromsilbermethode. 120 mal vergr.

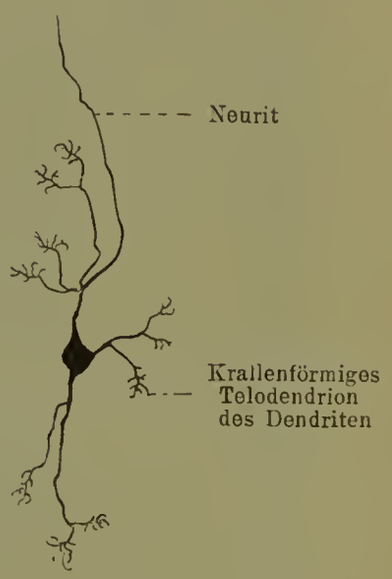


Fig. 200.

Körnerzelle aus der Körnerschicht des Kleinhirnes vom Menschen. Chromsilbermethode. 100 mal vergr.

sternförmigen Zellen. Die Dendriten der Körnerzellen sind kurz, wenig zahlreich (3—6), verzweigen sich nicht, sondern enden mit kurzen, krallenartigen Fortsätzen. Ihre Neuriten steigen senkrecht auf und begeben sich zur molekulären Schicht. In verschiedenen Höhen der letzteren theilen sie sich T-förmig und ihre beiden Aeste verlaufen konzentrisch zur Oberfläche des Kleinhirns in einer Ebene, welche senkrecht zu jener liegt, in welcher die Purkinje'schen Dendriten sich verbreiten. Die Gesammtsumme dieser T-förmigen Neuriten ergiebt die Parallelfaserung der molekulären Schicht des Kleinhirns. Es ist anzunehmen, dass die Parallelfasern

während ihres Verlaufes in Kontaktbeziehungen zu den Dendriten der Purkinje'schen Zellen treten. Die grossen sternförmigen Zellen sind in einer geringeren Zahl vertreten und liegen in der Nähe der molekulären Schicht, z. Th. auch in der letzteren selbst; ihre Dendriten verzweigen sich nach allen Richtungen und gehen hauptsächlich in die molekuläre Schicht. Die kurzen Neuriten senden zahlreiche Collateralen ab, welche mit ihren Telodendrien an den Körnerzellen endigen.

Die Marksubstanz enthält 1. die bereits besprochenen centripetalen Neuriten, 2. die sogenannten Moosfasern und 3. die Kletterfasern.

Die Moosfasern verzweigen sich in der Körnerschicht, zahlreiche Zweige bildend. Sie sind nicht gleichmässig dick, sondern sind an verschiedenen Stellen mit typischen Anschwellungen versehen. Ueber die Körnerschicht reichen diese Fasern nicht hinaus. Die Kletterfasern durchqueren die Körnerschicht, innerhalb welcher einige Collateralen abgegeben werden, welche sich bis zu den Purkinje'schen Zellen erstrecken und sich dort entlang der Hauptfortsätze der Dendriten dieser Zellen, an welchen sie gleichsam emporklettern, verzweigen.

C. Die Grosshirnrinde.

Von aussen nach innen gerechnet unterscheidet man an der Grosshirnrinde folgende Schichten: 1. eine molekuläre Schicht, 2. die Schicht der kleinen Pyramiden, 3. die Schicht der grossen Pyramiden, 4. die der polymorphen Zellen und 5. die des Markstrahls oder die Marksubstanz.

Wenn wir vorläufig vom Neuroglia-Gewebe absehen, so finden wir in der molekulären Schicht eine sehr grosse Zahl von Nervenfasern, welche sich in den verschiedensten Richtungen kreuzen, im Allgemeinen aber doch parallel zur Oberfläche des Gehirnes verlaufen. In dieser Schicht befinden sich 1. die büschelförmigen Spitzenfortsätze der Pyramidenzellen, 2. die Ausläufer der aufsteigenden, hauptsächlich aus den polymorphen Zellen entspringenden Neuriten und 3. auch autochthone Fasern, d. h. solche, welche den Zellen der molekulären Schicht selbst entstammen und ihre Endausbreitung ebenfalls in der letzteren finden. Die Zellen der molekulären Schicht lassen drei Haupttypen unterscheiden: a) die polygonalen Zellen; dieselben haben 4—6 Dendriten, welche sich hauptsächlich in der molekulären Schicht ausbreiten, gelangen aber mitunter auch in die nächst tiefer gelegene Schicht der kleinen Pyramiden. Ihr Neurit läuft entweder horizontal oder schräg, entspringt vom Körper der Zelle selbst oder auch von einem ihrer Dendriten und giebt eine grosse Anzahl von sich verzweigenden Collateralen ab, welche mit knopfförmigen Verdickungen enden; b) spindelförmige Zellen, deren spitze Enden in lange parallel der Hirnoberfläche verlaufende

Dendriten sich fortsetzen. Von den letzteren zweigen sich, annähernd unter rechtem Winkel und hauptsächlich von der der Oberfläche zugekehrten Seite aus zahlreiche Fädchen ab, welche durchaus den Charakter von Neuriten, resp. der Collateralen haben. Sie verzweigen sich in der molekulären Schicht selbst. c) Dreieckige oder sternförmige Zellen. Sie sind den eben sub b betrachteten Zellen ähnlich, besitzen aber nicht zwei sondern drei Dendriten. Typus b und c mit ihren zahlreichen, neuritenähnliehen, von den Dendriten abgehenden Fortsätzen, sind also für die Grosshirnrinde eharakteristisch.

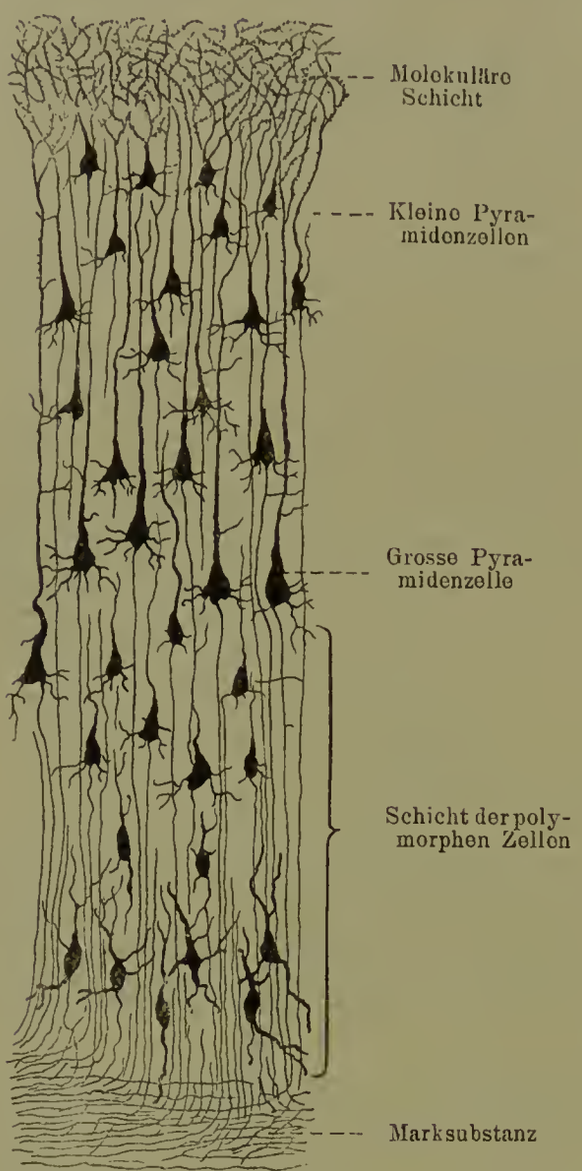


Fig. 201.
Schema der Grosshirnrinde nach Golgi und Ramon y Cayal.

Die Elemente, welche die zweite und dritte Schicht der Grosshirnrinde hauptsächlich charakterisiren, sind die kleinen und grossen Pyramidenzellen. Man unterscheidet an ihnen einen dreieckigen Körper (die Basis des Dreieckes liegt parallel der Hirnoberfläche), einen aufsteigenden Dendriten, den man als Haupt- oder Primordialdendrit (letztere Bezeichnung bezieht sieh auf die frühe embryonale Entstehung dieses Fortsatzes) bezeichnet, mehrere Basilardendriten (welche letzteren meistens von der Basalfläche des Zellkörpers entspringen) und einen Neuriten, der in der Regel ebenfalls von der Basis des Zellkörpers, seltener von einem der basalen Dendriten ausgeht. Der aufsteigende oder der Hauptdendrit giebt eine Anzahl von Seitenzweigen ab, welche sich vielfach verzweigen und schliesslieh frei auslaufen, worauf er weiter bis zur molekulären Schicht sich hinauf begiebt, in welcher seine Aeste, indem sie büschelförmig auseinanderweiehen, endigen. Der Neurit giebt in der grauen Substanz auf seinem Wege zur weissen 6—12 Collateralen ab, welche nach einer 2 bis 3maligen Theilung ihr Ende finden.

4. Die Schicht der polymorphen Zellen. Wenn man davon absieht, dass in dieser Schicht noch einzelne grosse Pyramidenzellen anzutreffen sind, besteht sie der Hauptsache nach a) aus multipolaren Zellen mit

kurzem Neurit (Golgi'sche Zellen) und b) aus Zellen mit nur wenig verzweigten Dendriten und mit einem gegen die Oberfläche verlaufenden Neuriten (Martinotti'sche Zellen). Diese beiden Zellenarten finden sich jedoch nicht ausschliesslich in der Schicht der polymorphen Zellen, sondern werden auch in der Schicht der kleinen und grossen Pyramiden vereinzelt angetroffen.

Die Golgi'schen Zellen senden ihre Dendriten nach allen Richtungen aus. Diejenigen von ihnen, welche dem Markstrahl nahe gelegen sind, dringen sogar bis in den letzteren hinein. Der kurze Neurit löst sich in zahlreiche Collateralen auf, deren Endverzweigungen in der Nähe der benachbarten Ganglienzellen liegen.

Die Martinotti'schen Zellen, welche, wie bereits erwähnt, in der zweiten und dritten Schicht ebenfalls vorkommen können, sind entweder spindelförmig oder dreieckig; ihr Neurit stammt entweder vom Körper oder vom Dendriten der Zelle ab, steigt unter Abgabe von einigen Collateralen bis zur molekulären Schicht, in welcher er, in zwei bis drei Hauptzweige sich theilend, mit Telodendrien endigt. Seltener verbreitet er sich in der angegebenen Weise in der Schicht der kleinen Pyramiden.

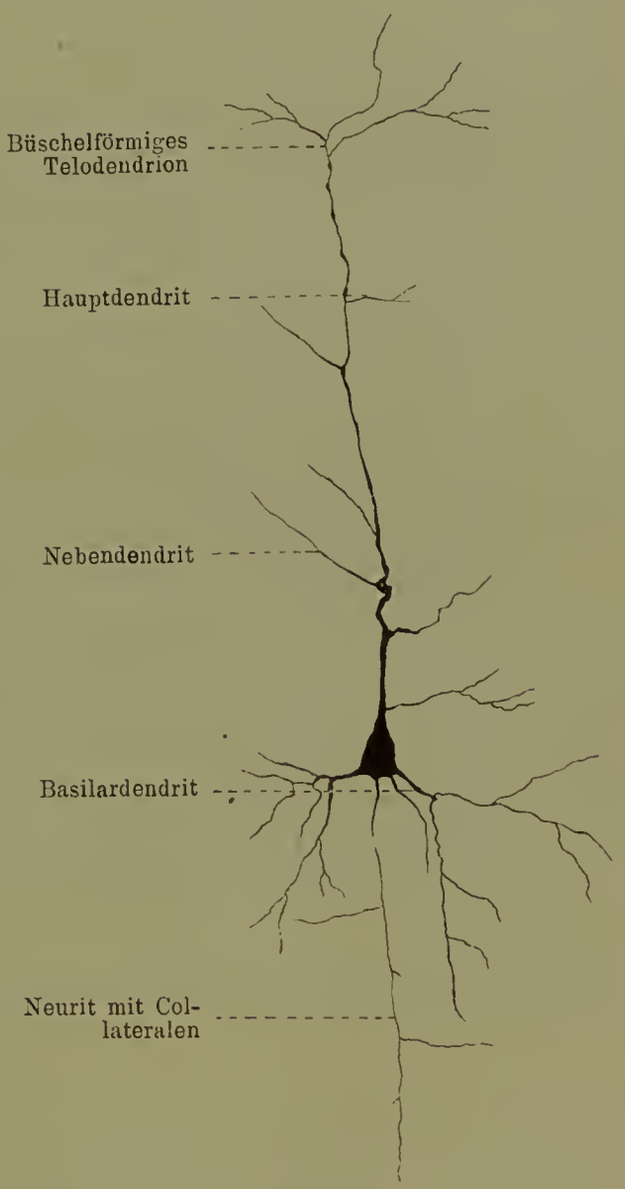


Fig. 202.

Grosse Pyramidenzelle aus der Grosshirnrinde des Menschen. Chromsilbermethode. 150 mal vergr.

5. In der Marksubstanz kann man folgende vier Faserarten unterscheiden: a) die Projektionsfasern (centrifugale) d. h. solche, welche die Elemente der Hirnrinde mit der Peripherie des Körpers verbinden, was nicht auf direktem Wege, sondern erst, nachdem die Fasern in den grossen Hirnganglien etc. eine Unterbrechung erlitten haben, geschieht; b) die Kommissurenfasern (nach der ursprünglichen Definition diejenigen, welche im Balken und in der Commissura ant. verlaufen und welche symmetrische Stellen beider Hemisphären verbinden); c) Associationsfasern; sie verbinden verschiedene Partien der grauen Substanz einer und derselben Hemisphäre miteinander und schliess-

lich d) die centripetalen oder die Endfasern, d. h. die Endausbreitungen solcher Neuriten, deren Zellen an einem anderen Orte derselben Hemisphäre oder der anderen, oder aber in einer anderen Region des Nervensystems liegen.

Die Projektionsfasern können aus den Pyramidenzellen, ja vielleicht auch aus einigen der polymorphen Zellen stammen; die Kommissurenfasern entspringen ebenfalls aus den Pyramidenzellen und liegen in der weissen Substanz etwas tiefer als die Associationsfasern; sie verlaufen mit Ausnahme derjenigen, welche die Cunei verbinden und in der vorderen Hirnkommissur gelegen sind, alle im Balken. Diese Fasern geben nun, während ihres Verlaufes in der Hemisphäre bis zu ihrer Endausbreitung zahlreiche Collateralen ab, welche an verschiedenen Stellen in die graue Substanz eindringen und dort als Endfasern enden. Diese Art und Weise der Verzweigung widerspricht also der alten Definition der Kommissurenfasern, und man muss dieselbe dahin ergänzen, dass ausser den symmetrischen Punkten beider Hemisphären durch ihre Collateralen noch viele andere Punkte resp. Bezirke der grauen Substanz mit dem Ausgangspunkt der Fasern verbunden werden (Ramon y Cajal **93**).

Die Associationsfasern stammen ebenfalls hauptsächlich aus den Pyramiden; in der Marksubstanz theilt sich ihr Neurit T-förmig und senkt sich nach einem kürzeren oder längeren Verlauf in derselben in die graue Substanz der entsprechenden Hemisphäre ein, worin er sich als Endfaser ausbreitet. Aber es werden schon vorher einige Collateralen abgegeben, welche ebenfalls als Endfasern in der grauen Substanz endigen. Die Associationsfasern bilden die Hauptmasse des Markstrahles.

Die den Collateralen oder den Neuriten, selbst den Kommissurenfasern entsprechenden centripetalen oder Endfasern stellen die Endausbreitung dieser Elemente dar und erstrecken sich bis zur molekulären Schicht.

D. Lobus olfactorius.

Am Lobus olfactorius unterscheiden wir fünf Schichten, welche namentlich an der ventralen Seite desselben gut ausgeprägt sind. Es sind das 1. die peripheren Nervenfasern; 2. die Schicht der Glomeruli olfactorii; 3. das Stratum gelatinosum oder die Molekularschicht; 4. die Schicht der Pyramidenzellen (Mitralzellen, Trockelzellen) und 5. die Körnerschicht mit den tiefen Nervenfasern.

Die Schicht der peripheren Fasern besteht aus Nervenbündeln des N. olfactorius, welche sich in verschiedenen Richtungen durchkreuzen und einen Plexus bilden.

Die Schicht der Glomeruli enthält eigenthümliche, regelmässig angeordnete, rundliche oder ovale, ziemlich scharf abgegrenzte Körper, welche

zuerst von Golgi richtig gedeutet worden sind. Diese heissen Glomeruli und sind Komplexe ineinander greifender Endbäumchen, d. h. Telodendrien. Wie wir sehen werden, ist die Riechzelle in der Regio olfactoria als eine periphere Ganglienzelle aufzufassen, deren centripetaler (basaler) Fortsatz als ein Neurit betrachtet werden muss. Die Telodendrien dieser Neuriten treten in den Glomerulis olfactoriis mit den Endramifikationen der Dendriten der Mitralzellen in Kontakt.

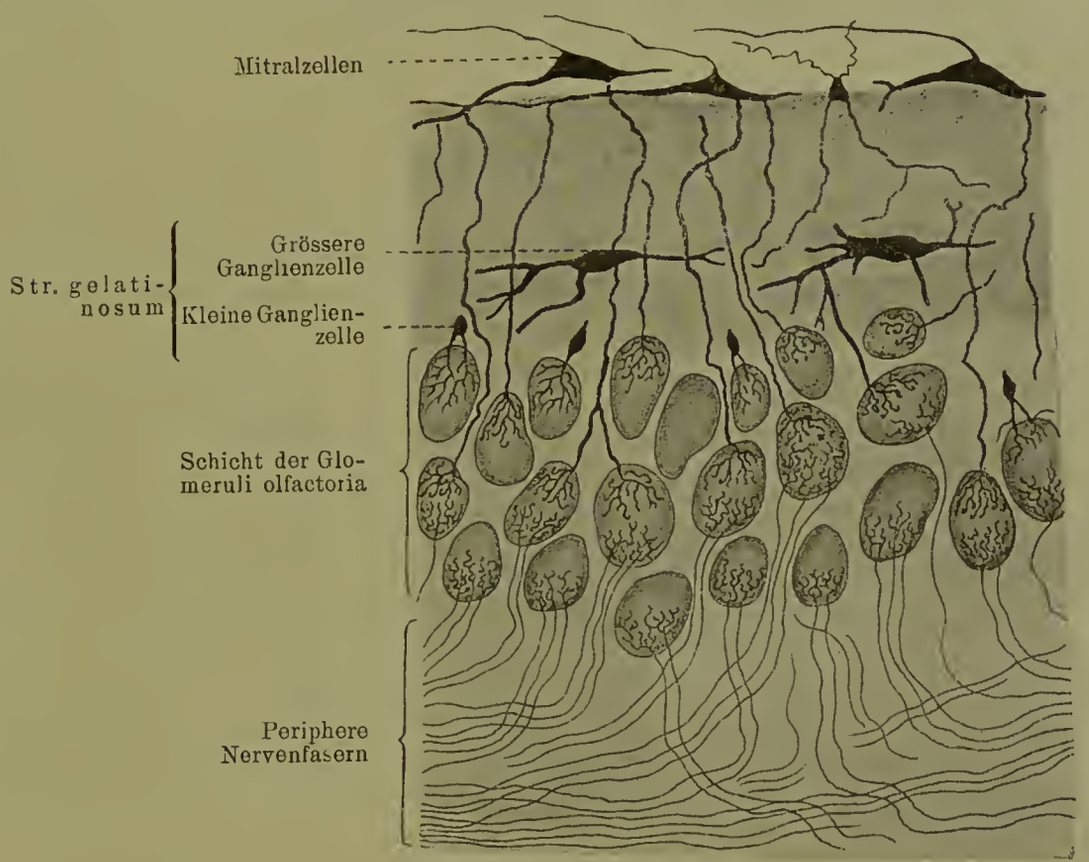


Fig. 203.

Bulbus olfactorius nach Golgi und Ramon y Cayal. Die Körnerschicht ist nicht abgebildet.

Die molekuläre Schicht enthält kleine spindelförmige Ganglienzellen. Ihre Neuriten gehen in die fünfte Schicht über; ihre kurzen Dendriten enden mit Endramifikationen in den Glomerulis.

Die bereits erwähnten Mitralzellen (Troddelzellen) haben ihren Neuriten an der dorsalen Seite. Dieser geht ebenfalls in die fünfte Schicht; indessen zerfällt die Mehrzahl der Dendriten in ihre Endäste, wie wir bereits erwähnt haben, in den Glomerulis olfactoriis.

Die fünfte Schicht setzt sich aus Nervenzellen und Nervenfasern zusammen; ausserdem befinden sich hier in einer grossen Anzahl eigenthümliche Zellen mit einem langen peripher gerichteten und einigen kurzen central verlaufenden Dendriten. Ein Neurit ist an diesen Zellen (Körnerzellen) nicht unterscheidbar. Die sternförmigen Ganglienzellen sind nicht zahlreich, liegen zerstreut, haben mehrere kurze Dendriten und einen

peripher verlaufenden Neuriten, welch letzterer in der molekulären Schicht mit zahlreichen und sehr ausgebreiteten Endramifikationen endet. — Die tiefen Nervenfasern sind zu Bündeln gruppirt, welche die eben besprochenen körner- und sternförmigen Zellen zwischen sich fassen. Diese Nervenfasern sind theils aus den Neuriten der Pyramiden- oder Mitralzellen, theils aus denen der Körnerzellen der molekulären Schicht zusammengesetzt, theils aber sind es von der Peripherie kommende centripetale Fasern, welche in der fünften Schicht zwischen den Körnern derselben ihr Ende nehmen.

E. Die Ganglien.

Als centrale Nervenorgane können auch die Ganglien betrachtet werden. Sie zerfallen in zwei Gruppen: 1. in die Gruppe der Spinalganglien und 2. in die der sympathischen Ganglien.

Die Ganglienzellen der ersten Gruppe sind dadurch ausgezeichnet, dass sie zwei Fortsätze besitzen, und zwar einen cellulifugalen Neuriten und einen cellulipetalen Dendriten. Wir haben bereits gesehen, dass der cellulifugale Fortsatz in die hintere Wurzel des Spinalnerven übergeht. Die Körper der Zellen werden von Telodendrien bestimmter Fasern umsponnen, deren Ursprung nicht mit Sicherheit nachgewiesen werden konnte, welche aber entweder auf die Lenhossék'schen Neuriten des Vorderhorns (vergl. Rückenmark S. 277) bezogen werden können, oder aber sympathischen Ursprungs sind (vielleicht ist beides der Fall). Vor kurzem hat v. Lenhossék **(94, 1)** an den Spinalganglienzellen kurze unregelmässige Dendriten aufgefunden.

Die sympathischen Ganglienzellen zeichnen sich dadurch aus, dass sie eine ausserordentlich grosse Anzahl von Dendriten besitzen, welche indessen sich nicht so üppig wie die der anderen Ganglienzellen verzweigen und kurz sind. Der Neurit entspringt in der Regel an der Zelle selbst, kann aber, was nur selten der Fall ist, auch einem ihrer Dendriten entstammen.

Im Kopfe gehören zum System der spinalen Ganglien das G. Gasseri, das petrosum Glossopharyngei, der Plexus nodosus N. vagi, das G. nervi acustici und das G. geniculi. Das G. sphenopalatinum ist nach dem sympathischen Typus gebaut (vergl. v. Lenhossék **94. 1** und van Gehuchten **93. 1**). Wie Retzius (**94**) vor kurzem nachgewiesen hat, gehört zu diesem Typus auch das G. ciliare.

Die Zellen der Ganglien beider Typen besitzen deutliche Kapseln, welche wie bei den Fischen (Ganglion acusticum) die Scheiden der Nervenfasern, d. h. die Markscheide, die Schwann'sche und die Henle'sche Scheide aufweisen. An den Zellen der Ganglien der höheren Wirbelthiere und des Menschen ist ebenfalls eine Kapsel nachgewiesen worden; sie ist

aber mit grosser Wahrscheinlichkeit nur als die Fortsetzung der Henle-schen Scheide zu deuten. Der Antheil der Schwann'schen Scheide an ihrer Bildung ist aber auch nicht auszuschliessen.

F. Schematische Uebersicht über die Beziehungen der Neuren zu einander im Centralnervensystem.

Die Art und Weise, wie man sich nach der neuen Nervenlehre ein Schema eines sensitiv-motorischen Reflexbogens vorstellen kann, ist durch die beigefügten Figuren veranschaulicht. Zwischen einer reizaufnehmenden Stelle des Körpers und dem motorischen Nervenendorgan geht die Leitbahn durch zwei Neuren (primäre Neuren) hindurch, welche in der grauen Substanz des Rückenmarkes vermittelst ihrer Telodendrien in Kontaktbeziehungen stehen. Der Zellkörper der sensiblen Neura liegt im Spinalganglion, der der motorischen im Vorderhorn des Rückenmarks. Der Dendrit der sensiblen Neura beginnt mit seinem Telodendrion in der Oberhaut und leitet cellulipetal, während ihr cellulifugal leitender Neurit mit seinem Telodendrion in der grauen Substanz des Rückenmarks den Reiz den cellulipetal leitenden Telodendrien der motorischen Neura übergiebt. Der cellulifugal leitende Neurit der letzteren endet mit seinem Telodendrion im Muskel.

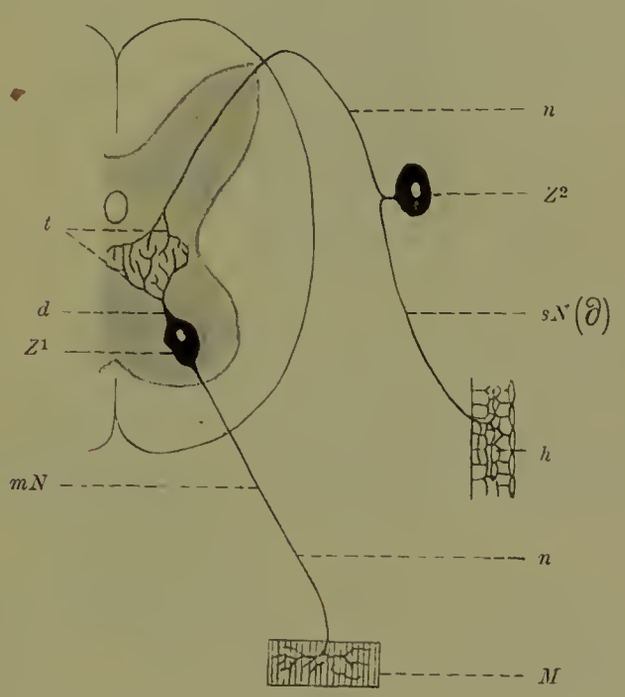


Fig. 204.

Schema des sensitiv-motorischen Reflexbogens nach der Neurenlehre.

mN motorische Neura; *sN* sensible Neura; Z^1 Nervenzelle der motorischen, Z^2 Nervenzelle der sensiblen Neura; *d* Dendriten; *n* Neuriten beider Neuren; *t* Telodendrion oder Endbäumchen; *m* Muskelfaser; *h* Oberhaut mit dem daran resp. darin befindlichen Endbäumchen.

Etwas komplizirter gestalten sich die Bahnen, wenn grössere Strecken in Betracht kommen, wenn z. B. der aufgenommene Reiz (sensible Bahn) bis in die graue Hirnrinde gelangen oder von dort aus noch zu einer willkürlichen Bewegung Veranlassung geben soll (motorische Bahn).

In solchen Fällen kommt es zur Einschaltung von sekundären Neuren, welche mit den primären, vorhin erwähnten vermittelst Telodendrien in Kontaktbeziehungen stehen.

Wenn wir uns auch hier den einfachsten Fall denken und zuerst den motorischen Abschnitt einer solchen Nervenbahn ins Auge fassen, so sehen wir (vergl. Figur 206), dass der Neurit einer Pyramidenzelle der Hirn-

rinde (psychische Zelle) in die weisse Substanz tritt und innerhalb derselben, wie man wohl annehmen darf, als Nervenfaser durch den Hirnstiel und die Pyramide zur Pyramidenstrangbahn der entgegengesetzten Seite gelangt. Hier stehen aber seine Telodendrien mit den gleichnamigen Bildungen der motorischen Neuren des Vorderhorns des Rückenmarkes in Kontaktbeziehungen.

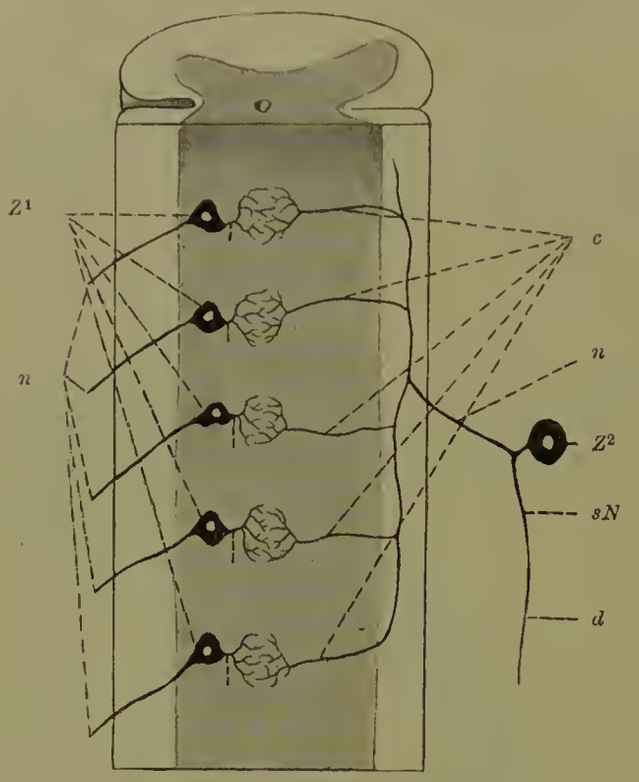


Fig. 205.

Die Zeichnung soll eine sagittale Schnittfläche des Rückenmarkes darstellen.

Z^1 motorische Zellen im Vorderhorne der grauen Substanz; sN sensible Neura; Z^2 Spinalganglionzelle; n Neuriten; Die unterbrochenen Striche an den Zellen links weisen auf die Dendriten derselben hin; c Collateralen des sensiblen Neuriten.

Im vorgeführten Beispiel wäre also die motorische Nervenbahn aus 2 Neuren zusammengesetzt: 1. aus einer motorischen Neura erster Ordnung, welche von der Hirnrinde bis zu den Vorderhörnern des Rückenmarkes sich erstreckt und 2. aus einer motorischen Neura zweiter Ordnung, deren Elemente die Strecke zwischen den Vorderhörnern und dem Telodendrion im Muskel umfassen.

Die sensible Bahn kann ebenfalls aus Neuren erster und zweiter Ordnung zusammengesetzt sein: Der aus einer Zelle des Spinalganglions cellulifugal leitende Neurit begiebt sich zum Hinterstrang des Rückenmarkes, giebt an letzteres Collateralen ab und verläuft dann mit seinem aufsteigenden Aste innerhalb des Hinterstranges hirnwärts. Obwohl hier die Verhältnisse nicht so klar vorliegen wie bei der motorischen Bahn, so kann man immerhin annehmen, dass der cellulifugal aber centripetal leitende Neurit hier oder dort mit Telodendrien endigt (sensible Neura 1. Ordnung), welche zu den gleichnamigen Bildungen einer Zelle des Rückenmarkes oder eines grauen Kernes der Medulla oblongata in Kontaktbeziehungen stehen. Diese letzteren Zellen würden dann die sensiblen Neuren 2. Ordnung abgeben. In welcher Weise ihre cellulifugalen Neuriten endigen, ist noch nicht festgestellt; man kann aber mit Wahrscheinlichkeit annehmen, dass starke, bis in die Hirnrinde dringende und dort mit Zellen nicht in Zusammenhang stehende Endfasern es sind, welche die cellulifugal leitenden Telodendrien der sensiblen Neuren 2. Ordnung repräsentiren.

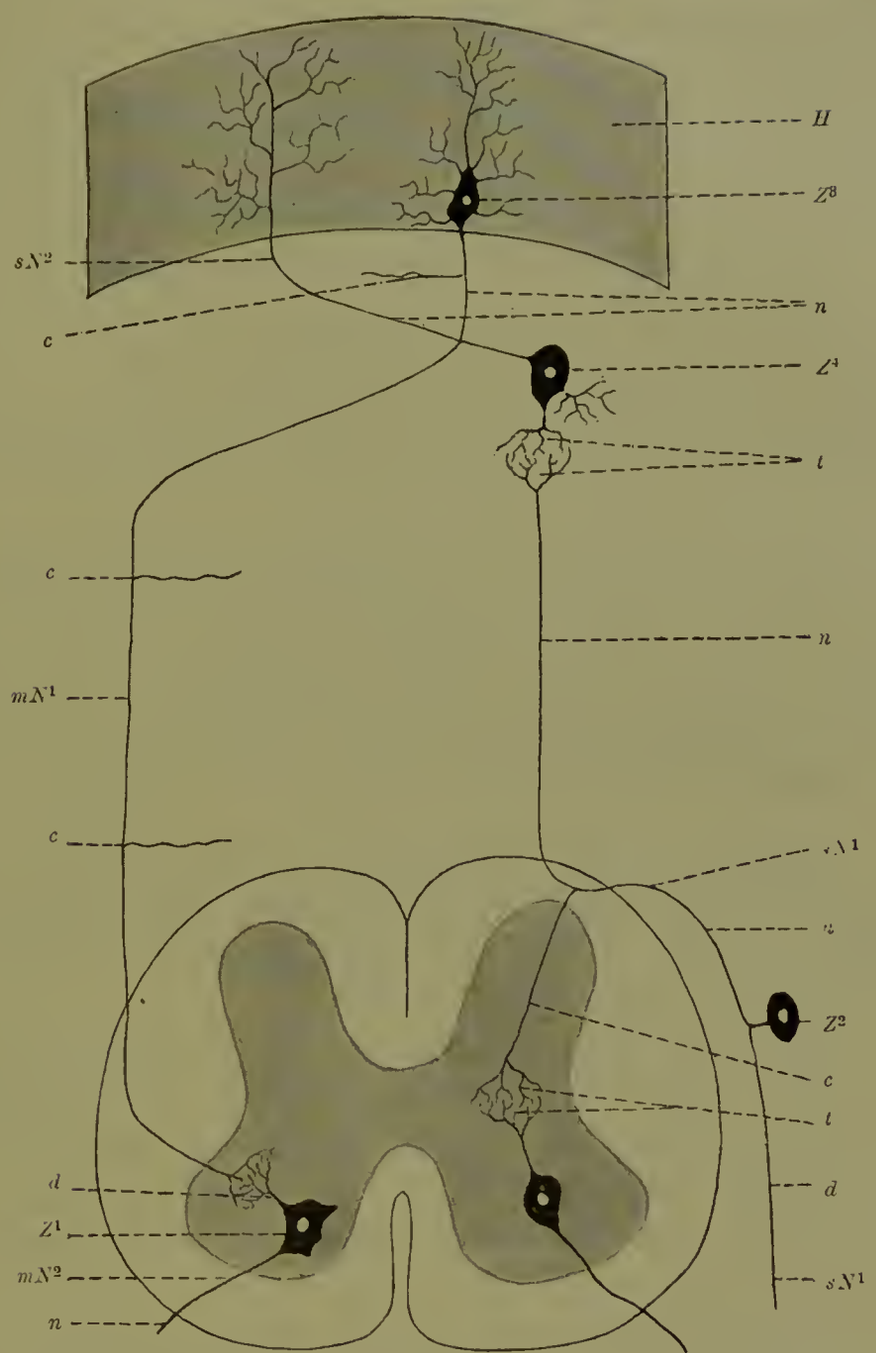


Fig. 206.

Schema der Leitbahnen zwischen peripheren Organen und Hirnrinde.

H Rinde des Grosshirns; mN^1 motorische Neura erster Ordnung; mN^2 motorische Neura zweiter Ordnung; sN^1 sensible Neura erster, sN^2 sensible Neura zweiter Ordnung; Z^1 motorische Zelle des Rückenmarkes; Z^2 sensible Zelle eines Spinalganglions; Z^3 Pyramidenzelle der Hirnrinde (psychische Zelle); Z^4 Nervenzelle der sensiblen Neura zweiter Ordnung; *n n* Neuriten; *d d* Dendriten; *c c* Collateralen; *t t* Teledendrien (Endbäumchen).

G. Die Neuroglia.

Wir kommen zur Betrachtung des namentlich im centralen Nervensystem verbreiteten, bisher als Stützgewebe aufgefassten Gewebes, der Neuroglia. Die Stellung desselben gegenüber den anderen Geweben war von jeher eine fragliche; neuere Untersuchungen haben indessen seine ektodermale Abkunft, wenigstens für den zelligen Theil des Gewebes, ausser Zweifel gestellt.

In einem bestimmten Entwickelungsstadium sieht man, z. B. im Rückenmarke, radiär zum Centralkanal angeordnete Elemente, welche bei näherer Betrachtung sich als Ausläufer der Epithelzellen des Centralkanals herausstellen. Diese Ausläufer können sich einige Mal dichotomisch theilen, um an der Peripherie mit einer Anschwellung zu enden. In späteren Stadien ist die erwähnte radiäre Anordnung zwar noch bewahrt, aber die Zellenleiber begrenzen den Centralkanal nicht mehr alle; viele werden in verschieden grossen Abständen von dem letzteren angetroffen. Nur in der Gegend der ventralen und dorsalen Furche des Rückenmarkes behalten die Elemente ihre ursprüngliche Beschaffenheit und Lage bei. Im Laufe der Entwickelung nimmt die Zahl der fraglichen Elemente zu.

Nach diesen Befunden ist man geneigt, anzunehmen, dass die Ursprungsstätte der Neurogliazellen das Epithel des Centralkanals ist und dass sie von hier aus nach aussen verschoben werden. Zu Gunsten dieser Annahme spricht auch der Umstand, dass die Epithelzellen des Centralkanals sich später noch weiter vermehren. Sei dem wie es wolle, jedenfalls ist die definitive Gestalt der Neurogliazellen eine äusserst mannigfaltige.

Das Epithel des Centralkanals und der Hirnhöhlen (das Ependym) selbst ist beim Erwachsenen ein zwei- bis dreizeiliges. Die basalen Fortsätze der Zellen sind sehr lang, können sich verzweigen, haben aber in der Regel einen gewundenen Verlauf.

Eine andere Zellenform der Neuroglia wird durch die sogenannten Spinnenzellen repräsentirt. Von ihrem Körper geht eine grosse Zahl von Fortsätzen aus, welche bei der einen, hauptsächlich in der weissen Substanz vorkommenden Zellenart, sich nicht verzweigen. Aehnliche Zellen mit kürzeren, sich aber zuweilen theilenden Fortsätzen liegen zum grössten Theile in der grauen Substanz.

Andere Gliazellen unterscheiden sich von den letzterwähnten dadurch, dass sie eine geringere Zahl von Fortsätzen besitzen, dafür aber grössere Leiber haben. Sind die Fortsätze regelmässig angeordnet, so bezeichnet man die Elemente als sternförmige Glia-Zellen; sind ihre Fortsätze nach einer Seite gerichtet, so nennt man sie baumförmige u. s. f.

Die grösste Zahl der Fasern, welche man überhaupt in der grauen und weissen Substanz findet, kann auf die Fortsätze von Gliazellen bezogen werden. Ob aber ausser den Gliazellen noch ähnliche zellige und faserige Elemente mesodermaler Abkunft im Centralnervensystem vorhanden sind oder nicht, ist eine Frage für sich. Thatsächlich begleitet ja das Bindegewebe (abgesehen von den Pialfortsätzen [s. unten pag. 292]) die zahlreichen im Rückenmarke vorhandenen Blutgefässe.

H. Die Hüllen des Centralnervensystems.

Die Hüllen des Centralnervensystems (Meningen) bestehen aus drei Häuten (Hirnhäuten): die äussere von ihnen ist die Dura mater, die mittlere ist die Arachnoidea, die innere die Pia mater.

Die Dura mater des Gehirns ist mit dem Periost innig verbunden, während ihre innere Fläche glatt ist. Sie besteht aus zwei Blättern, welche aber nur an gewissen Orten auseinander weichen. An solchen Stellen bildet das innere Blatt entweder nach innen vorragende Duplikaturen, wie es z. B. an der Falx cerebri und cerebelli, am Tentorium und am Diaphragma sellae der Fall ist, oder es stülpt sich das innere Blatt nach aussen, gegen das äussere vor und bildet hier kleine Blindsäcke, welche man als Pacchioni'sche Granulationen bezeichnet.

Schliesslich können innerhalb der beiden Blätter der Dura bestimmte Organe, wie z. B. venöse Sinus, der Saccus endolymphaticus, liegen.

Das äussere Blatt der Dura setzt sich eine Strecke weit auf die Cerebrospinalnerven fort.

Die Dura besteht wesentlich aus Bindegewebsbündeln, welche im Rückenmark einen longitudinalen Verlauf einhalten, im Gebiete des Schädels hingegen kreuzen sich die Bündel des inneren und äusseren Blattes, indem die des äusseren von vorne lateral und nach innen medial, die des inneren von vorne medial und nach hinten lateral verlaufen. Die Faserung in den Hirnfortsätzen, im Falx cerebri, im Tentorium u. s. w. ist mehr eine radiäre, von der Abgangsstelle nach dem freien Rande gerichtet. Die Gestalt und Grösse der Bindegewebszellen ist hier eine sehr verschiedene; mit ihren Fortsätzen umspinnen sie die Bindegewebsbündel.

Elastische Fasern kommen im Allgemeinen spärlich vor, etwas reichlicher in der Dura des Rückenmarks. Die Dura ist sehr reich an Blutkapillaren. Es lassen sich durch Einstichinjektionen auch Saftbahnen, welche mit dem Subduralraum in Kommunikation stehen, in ihr nachweisen. Ihre Nerven begleiten hauptsächlich die Gefässe.

Die Arachnoides ist von der Dura durch einen dem Lymphsystem zuzurechnenden Raum, den Subduralraum, getrennt. Ihre äussere Fläche ist demgemäss, ebenso wie die innere der Dura, vom flachen Epithel bekleidet. Die Arachonidea besteht aus miteinander anastomosirenden und locker angeordneten Bindegewebsbälkchen, welche zwischen der Dura und der Pia einen Lymphraum, den Subarachnoidealraum, durchsetzen. Das Gewebe der Pia begleitet ebenfalls eine kurze Strecke weit die abgehenden Cerebrospinalnerven. Im Gehirn überzieht die Pia die Windungen und senkt sich auch in die Furchen ein. Sie ist hier besonders stark ausgebildet, und zwar namentlich in den sogenannten Cisternen, wie z. B. in der Cisterna cerebello-medullaris fossae Sylvii u. s. w. Im Rückenmarke finden wir zwei grosse mitein-

ander in Kommunikation stehende Arachnoidealräume, einen dorsalen und einen ventralen.

Von der äusseren Fläche der Arachnoidea erheben sich an bestimmten, gewöhnlich dem Sinus longitudinalis sup. entsprechenden Stellen, Zotten, welche vom inneren Blatt der Dura überzogen sind und mit den letzteren die Pacchioni'schen Granulationen bilden (s. oben). Da die Zotten fein gestielt sind, so wird oft der Eindruck erweckt, als ob sie in dem venösen Sinus frei flottirten.

Die Balken und Häute, die das Arachnoidealgewebe ausmachen, haben eine grosse Aehnlichkeit mit denjenigen der Mesenterien und besonders mit denen des Omentum. Es ist ein exquisit areoläres Bindegewebe, welches vielfach durchbrochen und dessen freie Fläche mit einer kontinuirlichen Epithelschicht bekleidet ist. Besonders häufig kommen hier umspinnende Spiralfasern vor, welche nicht nur einzelne, sondern ganze Komplexe von Fasern umspinnen.

Der Subarachnoidealraum wird von zahlreichen, theils frei verlaufenden, theils an der Arachnoidea befestigten Gefässen durchzogen. Ihre Intima ist von Epithel bekleidet; demgemäss hat der Subarachnoidealraum hier die Bedeutung eines perivaskulären Raumes.

Die Pia umgiebt die Oberfläche des Gehirns und Rückenmarks, allen ihren Unebenheiten sich dicht anschliessend. Im Rückenmarke besteht sie aus einer äusseren und einer inneren Lamelle (Intima pia). Die äussere besteht aus Bindegewebsbündeln, denen elastische Fasern beigemengt sind. Der Faserverlauf ist im Allgemeinen ein längsgerichteter. Auf der äusseren Seite ist ausserdem ein Epithelhäutchen nachgewiesen worden. Die Blutgefässe sind zwischen der äusseren und der inneren Lage gelegen.

Die innere Lage (Intima pia) hat viel feinere Elemente und weist auf ihren beiden Seiten eine epitheliale Bekleidung auf. Sie ist es nun, welche die in das Rückenmark eindringenden Gefässe begleitet; sie verbindet sich mit der adventitialen Scheide und betheiligt sich zugleich mit der letzteren bei der Bildung der perivaskulären Räume. Letztere stehen in Verbindung mit den Interpialräumen und durch die Adventitia der Gefässe mit dem Subarachnoidealraume. Ausserdem dringen aber auch zahlreiche feinere, keine Gefässe enthaltende Bindegewebssepta der Pia in die Marksubstanz des Rückenmarkes ein.

An Stellen, an welchen die Pia in die Marksubstanz eindringt, finden sich in der letzteren trichterförmige Erweiterungen — die sogenannten Pialtrichter.

Die Verhältnisse am Gehirn sind insofern etwas andere, als hier die äussere Lamelle der Pia in Wegfall kommt, so dass sie hier ausschliesslich aus einer, der Intima pia des Rückenmarkes analogen Lage besteht.

Nicht überall liegt die Pia direkt der Oberfläche des Rückenmarkes an; zwischen jener und dieser befindet sich meistens eine Gliaumhüllung,

welche von den verbreiterten Enden der radiär gerichteten Gliazellenfortsätze gebildet wird (Gliahülle oder Subpia).

Das Septum longitudinale posterius des Rückenmarkes besteht im Brusttheile ausschliesslich aus Gliaelementen, im Hals und Lendentheile betheiligt sich am peripheren Theile desselben auch die Pia.

Am Gehirne kommt es bekanntlich zur Bildung der Plexus chorioidei, an deren Zusammensetzung sich auch das Pialgewebe betheiligt (Telae chorioideae). Sie bestehen aus zahlreichen Blutgefässen, welche vielfach ramifizirende, zottenartige Vorsprünge bilden und an ihrer Oberfläche Pflasterepithelien zeigen. Letztere sind als Fortsetzung des Ventrikelepithels zu betrachten und sind, wenigstens embryonal und bei niederen Thieren, flimmertragend. Die Telae und Plexus sind vom entwicklungsgeschichtlichen Standpunkte aus nichts anderes, als durch die Gefässe und Pia in die Ventrikel vorgeschobene, auf eine einzige Epithellage (innere epitheliale Bekleidung) reduzirte Gehirnwandung.

Die Arachnoidea und Pia werden zusammen, im Gegensatz zur Dura mater (Pachymeninx), öfters als Leptomeninx bezeichnet.

Nach den Schilderungen von Key und Retzius sind die Grenzlamellen der Hirnhäute durchbrochen, so dass der Subdural-, der Subarachnoideal- und der Pialraum in einer mehr oder weniger vollständig ausgebildeten Kommunikation stehen. Nach den beiden genannten Autoren verbinden sich die Subarachnoidealräume auch mit den Hirnventrikeln. Letzteres geschieht am Dache des vierten Ventrikels durch das Foramen Magendii, welches sicher nicht präformirt ist und wahrscheinlich durch Usur oder Resorption des Epithels der Pia der Ventrikelwand, als eine individuell erworbene Bildung entsteht.

Da die Dura und Arachnoidea die Cerebrospinalnerven eine Strecke weit begleiten, so ist es verständlich, dass man vom Subarachnoidealraum auch die Lymphgefässe der Nasenschleimhaut (siehe diese) injiziren kann [vergl. auch hierüber Key und Retzius].

I. Blutgefässe des Centralnervensystems.

Was diese angeht, so begnügen wir uns hier nur mit folgenden Bemerkungen.

Im Rückenmark dringen die Arterien, umgeben vom Pialgewebe (Bindegewebssepten) bis zur grauen Substanz vor, geben aber schon auf ihrem Durchgange durch die weisse Substanz mehrere Seitenzweige ab. Die Kapillaren sind in der grauen Substanz viel engmaschiger als in der weissen.

Die perivaskulären Räume sind im ganzen Centralnervensystem von der Hirn- und Rückenmarksubstanz durch ein Epithelhäutchen, das

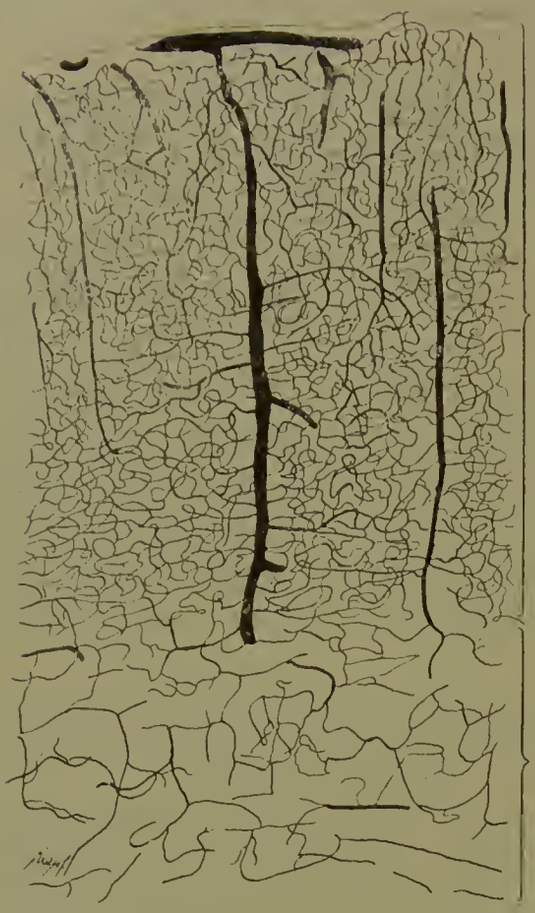


Fig. 207.
Schnitt durch die Grosshirnrinde des Kaninchens. Die Blutgefässe sind injicirt. 40mal vergr.

Kapillaren dicht und engmaschig.

innere Epithel der Intima pia (Key und Retzius) getrennt und sind von der Pia aus leicht zu injiziren.

In der Rinde des Grosshirns sind die Kapillaren an solchen Stellen besonders zahlreich und engmaschig, an welchen Anhäufungen von Ganglienzellen stattfinden. In der Marksubstanz ist ihre Anordnung eine weniger dichte und ihre Maschen sind langgestreckt.

Im Kleinhirn ist die Anordnung der Gefässe eine analoge. Unter den Schichten der Kleinhirnrinde ist die Körnerschicht die gefässreichste; in ihr sind auch die

Technisches über das Centralnervensystem.

288. Man fixirt die Organe des Centralnervensystems am besten in Müller'scher Flüssigkeit (siehe T. 24), wäscht mit Wasser aus, schneidet in Celloidin und färbt etwa mit Karmin. Solche Präparate dienen zur Orientirung im Allgemeinen.

289. Etwas anderes ist es, wenn man Spezielles in's Auge fasst, so z. B. die Markscheide der Nervenfasern, die Ganglienzellen, die gegenseitigen Beziehungen verschiedener Neuriten und Dendriten zu einander etc.

290. Die Markscheide untersuche man nach folgender Vorschrift: Die in Müller'scher oder Erlicki'scher (siehe T. 25) Flüssigkeit in gewöhnlicher Weise fixirten Stücke, z. B. des Rückenmarks, werden ohne auszuwaschen mit Alkohol (im Dunkeln) behandelt, in Celloidin eingeschlossen und geschnitten. Die Schnitte werden dann entweder einzeln oder in der pag. 21 geschilderten Weise aufgeklebt und in folgende Färbelösungen übertragen: 1 g Hämatoxylin wird in 10 ccm abs. Alkohol gelöst und 90 ccm

destillirtes Wasser hinzugefügt (die Flüssigkeit muss einige Tage gestanden haben). In dieser Lösung werden die Schnitte bei Zimmertemperatur einen Tag in einem auf 40° erhitzten Thermostaten ein Paar Stunden belassen. Die ganz dunkel gewordenen Schnitte werden dann mit destillirtem Wasser abgespült und in die sogenannte Differenzirungsflüssigkeit gebracht. Die letztere besteht aus 1. Borax = 2 g, 2. Ferrid-Cyankalium = $2^1/_2$ g und 3. destillirtem Wasser = 100 g.

Die Farbe der Schnitte wird in dieser Flüssigkeit in der Weise differenzirt, dass die Markscheide die dunkle Färbung beibehält und die übrigen Elemente, wie Ganglienzellen etc., schwach-gelb erscheinen. Es ist zweckmässig, vor der Hämatoxylinfärbung eine Beizung mit neutraler essigsaurer Kupferoxydlösung (eine gesättigte Lösung des Salzes mit gleichem Volumen Wasser verdünnt) vorausgehen zu lassen. Man verfährt am Bequemsten folgendermassen: die mit Celloidin durchtränkten, auf einem Kork oder Holzblock befestigten Stücke lässt man einen oder zwei Tage auf der soeben erwähnten Kupfersalzlösung schwimmen. Nach dieser Frist erscheinen die Stücke dunkel, der Celloidinmantel hell-grün. Darauf kommen sie in 80 % Spiritus, in welchem sie beliebig lange aufgehoben werden können. Das Färben und das Differenziren erfolgt in derselben Weise wie vorher.

291. Das vor kurzem von Weigert angegebene Färbeverfahren ist scheinbar komplizirter, führt aber desto sicherer zum Ziele. Die Vorbehandlung, wie die Fixirung in Müller'scher Flüssigkeit, die Nachbehandlung mit Spiritus, Durchtränkung mit Celloidin, sowie die Befestigung auf dem Kork- oder Holzklotz bleibt dieselbe. Nachdem die Stücke in 80 % Spiritus fest geworden sind, kommen sie, auf folgender Mischung schwimmend, in den Brutofen: eine kaltgesättigte, wässerige Lösung von Cuprum aceticum neutrale und Tart. natronatus (Seignettesalz) 10 % wässerige Lösung zu gleichen Theilen. Grössere Stücke, wie z. B. von der Pons Varoli, können länger als 24 Stunden in der Lösung verbleiben. In diesem Falle wird die Lösung nach 24 Stunden erneuert. Auf jeden Fall verbleiben die Stücke in der Lösung nicht länger als 48 Stunden; die Temperatur im Thermostaten darf keine hohe sein, sonst werden sie brüchig. Dann werden die Objekte auf einer wässerigen, entweder gesättigten, oder halb mit Wasser verdünnten Lösung von Cuprum aceticum neutrale schwimmend, abermals in den Brutofen gebracht. Dann werden die Stücke flüchtig mit dest. Wasser abgespült und in 80 % Spiritus übertragen, in welchen sie schon nach einer Stunde schnittfähig sind, können aber in demselben auch länger aufgehoben werden. Es wird in der gewöhnlichen Weise geschnitten und gefärbt. Hierzu bereite man sich folgende Lösungen: a) Lithion carbonicum eine gesättigte wässerige Lösung = 7 ccm und 93 ccm Aqu. dest.; b) Hämatoxylin 1 g und Alk. abs. 10 ccm. a und b halten sich längere Zeit und kann man beide Lösungen in unverändertem Zustande vorräthig halten. Kurz vor dem Gebrauch werden 9 Theile a und 1 Theil b mit einander gemischt. Nach

4—5 Stunden bei Zimmertemperatur sind die in dieser Mischung gelegenen Schnitte gefärbt, aber auch nach 24stündigem Aufenthalt in der Farbe nicht überfärbt. Für lose, nicht angeklebte Celloidinschnitte ist die Differenzirungsflüssigkeit überflüssig und kann diese Methode in Folge dessen mit grossem Vortheil gerade dort gebraucht werden, wo graue und weisse Substanz makroskopisch nicht unterschieden werden können und wo in Folge dessen die Beurtheilung der Differenzirung auf makroskopischem Wege erschwert oder überhaupt unmöglich ist. Die Schnitte werden schliesslich mit Wasser abgespült, mit 90% Alkohol behandelt, mit Karbol-Xylol oder Anilin-Xylol aufgehellt (in letzterem Falle sorgfältig mit Xylol gewaschen) und in Xylol-Balsam eingeschlossen. Die markhaltigen Fasern erscheinen dunkelblau bis schwarz, der Grund hell bis hell-rosa, die Celloidinwand manchmal bläulich. Will man letztere Farbe entfernen, so braucht man nur statt mit gewöhnlichem Wasser mit einer $^1/_2$% Essigsäure auszuwaschen, was jedoch bei sehr zarten Objekten, z. B. bei der Grosshirnrinde nicht empfehlenswerth ist.

Bei der Anwendung der Weigert'schen Methoden wird eine Schnittdicke vorausgesetzt, die nicht $^1/_{40}$ mm übertrifft, weil bei dickeren Schnitten die Markscheiden sich nicht genügend deutlich von dem nicht ganz farblosem Untergrunde abheben.

Bei dicken Schnitten ist die modifizirte Weigert'sche, die sogenannte Pal'sche Methode anzuwenden. Nachdem die Objekte bis zur Färbung mit Hämatoxylin nach der Weigert'schen Methode behandelt worden sind, werden die Schnitte 20—30 Sekunden mit einer $^1/_4$% hypermangansauren Kalilösung behandelt und wird dann als Differenzirungsflüssigkeit Oxalsäure 1, Kalium sulfurosum 1 und Wasser 200 angewandt, worin, wie bei der Weigert'schen Differenzirungsflüssigkeit darauf zu achten ist, dass die graue Substanz hell (hier ganz farblos) und die weisse dunkel erscheint. Die Markscheiden bei dieser Methode werden blau, das Uebrige bleibt farblos.

Die durch die Pal'sche Methode erzielte Färbung ist sehr präcise, nicht aber so intensiv wie die Weigert'sche, deshalb eignet sie sich für dickere Schnitte ganz besonders.

292. Für die Darstellung der Ganglienzellen und deren Ausläufer und Fibrillen sind in der letzten Zeit zwei Methoden bedeutungsvoll geworden; es sind dies 1. die Golgi'sche Chromsilber- und 2. die Ehrlich'sche Methylenblau-Methode.

293. Die so ausserordentlich bedeutungsvoll gewordenen Golgi'schen Methoden wollen wir etwas genauer durchnehmen, indem wir zunächst dem Autor selbst folgen:

Im Jahre 1875 gebrauchte Golgi seine Methode in folgender Weise: Er fixirte (Bulbus olfactorius) in Müller'scher Flüssigkeit, wobei er den Gehalt an chromsaurem Kali beim Wechseln der Flüssigkeit etwas erhöhte

(bis 4 g). Die Fixirung dauerte im Sommer 5—6 Wochen, im Winter 3—4 Monate und darüber. Dann hat er die Stücke der Objekte (nach 3 Monaten im Winter und nach 30—40 Tagen im Sommer) alle 4—5 Tage probeweise mit Silbernitrat (von $^1/_2$—1 %) behandelt. Im Sommer dauerte die Versilberung 24, im Winter 48 Stunden. Es ist aber ein längeres Verweilen in Silber zulässig. Diese Methode ist insoferne als eine kapriziöse zu bezeichnen, als man die Zeit des Verweilens der Stücke in der Müller'schen Flüssigkeit ganz genau abpassen muss, da die Zeit der Einwirkung von der Temperatur in Abhängigkeit steht. Ist einmal die Silberreaktion eingetreten, so können die Stücke entweder in der Silberlösung selbst oder in Alkohol weiter aufbewahrt werden. Die Objekte werden schliesslich in abs. Alkohol ausgewaschen, mit Kreosot aufgehellt und in Kanadabalsam eingeschlossen. Die Färbung geht in kurzer Zeit verloren.

Im Jahre 1885 hat Golgi Weiteres über seine Methode mitgetheilt, indem er für die Fixirung neben der Müller'schen Flüssigkeit auch das reine doppelt-chromsaure Kali empfahl. Es werden 1—$1^1/_2$ ccm grosse Stücke des Hirns und Rückenmarks, am besten frisch getödteter Thiere verwendet (mitunter gelingt die Reaktion auch 24—48 Stunden nach dem Tode). Man fixire in Kaliumbichromat in allmählich steigender Konzentration (von 2—5 %) in nicht zu wenig Flüssigkeit und in gut verschlossenen Gefässen. Selbstverständlich muss die Flüssigkeit oft erneuert und, um Schimmelbildung zu vermeiden, Kampher oder Salycilsäure zugefügt werden.

Es ist nun sehr schwer zu bestimmen, wann die Fixirung im Kaliumbichromat ihren für die spätere Einwirkung des Silbernitrat günstigsten Zeitpunkt erreicht hat, was nur von der Temperatur und der Menge der Flüssigkeit in Abhängigkeit steht. Man ist also auch hier auf das Ausprobiren angewiesen. Man kann etwa nach 6 Wochen bereits Versuche anstellen, um zu sehen, ob die Einwirkung des Silbernitrats gute Erfolge hat oder nicht. Diese Versuche wiederhole man alle 8 Tage.

Auch hier ist die Silbernitratlösung $^2/_3$ % zu nehmen (etwa $^1/_2$ Trinkglas auf 1 ccm Objekt). Zuerst entsteht ein üppiger Niederschlag. Die Silberlösung muss dann gewechselt werden, eventuell nach einigen Stunden noch einmal. Nach 24 bis höchstens 48 Stunden ist die Behandlung gewöhnlich zu Ende, worauf die Schnitte sorgfältig mit absolutem Alkohol entwässert, in Kreosot aufgehellt und ohne Deckglas in Kanadabalsam aufgehoben werden.

Golgi empfiehlt hier den Gebrauch der durchbohrten Objektträger (der Schnitt wird auf einem Deckglase mit Kanadabalsam befestigt, das Deckglas über die Oeffnung des Objektträgers gelegt und angeklebt).

294. Um eine gleichmässigere Durchtränkung der Objekte mit Kaliumbichromat zu erzielen, kann man diese Lösung vorher in die Gefässe injiziren. Golgi nimmt Gelatine-Kaliumbichromat ($2^1/_2$ % berechnet auf die

Menge der aufgeweichten Gelatine) (vergl. auch pag. 32). Nach der Injektion und Erkaltung des Objektes wird dasselbe in Stücke geschnitten und wie vorher weiter behandelt.

295. Auch die Erlicki'sche Flüssigkeit kann statt der Müller'schen in Anwendung kommen. Die Dauer der Anwendung ist hier eine kürzere (5—8 Tage).

Man kann die Objekte auch mit Kaliumbichromat-Osmiumsäure behandeln ($2^1/_2$ % Lösung von Kaliumbichromat 8 Vol., 1 % Osmiumsäure 2 Vol.). Schon nach 2—3 Tagen können die Stücke in Silbernitrat übertragen werden.

Eine bessere Methode scheint jedoch die folgende zu sein: Man behandle die Objekte zuerst mit einer Kaliumbichromatlösung und erst dann mit dem Gemisch von Kaliumbichromat-Osmium.

Bei dieser letzteren Methode bleiben die Stücke, „so zu sagen, in der Hand des Forschers; sie können entweder sogleich oder später in einem Zeitraum untersucht werden, welcher zwischen 3—4 und 25—30 Tagen nach der Einlegung schwankt. Wenn man während dieser ganzen Zeit in Zwischenräumen von 2—3—4 Tagen einige Stückchen, welche einzeln (1—2 auf einmal) in die Nitratlösung eingebracht werden und vom 3. oder 4. Tage ihres Aufenthalts in der Mischung an bis zum 8. oder 10. mit Sicherheit Präparate mit allen aufeinander folgenden Abstufungen und Kombinationen, wie sie bei der ursprünglichen Methode beschrieben worden sind und von der überraschendsten Feinheit liefern." (p. 179).

296. Eine weitere Methode von Golgi ist die successive Behandlung mit Kaliumbichromat und Quecksilberchlorid.

Nachdem die Stücke in Kaliumbichromat 3—4 Wochen gelegen sind (auch längere Zeit ist zulässig), werden sie in eine Sublimatlösung ($^1/_4$—1 %) gebracht. Die Schwärzung erfolgt hier in einer bedeutend längeren Zeit, als in der Silbernitratlösung (in 8—10 Tagen für kleinere Stücke, bis 2 Monate [in einzelnen Fällen auch länger] und darüber für grössere).

Vor dem Einschluss der Präparate in Glycerin oder in Kanadabalsam müssen diese auf das Sorgfältigste ausgewaschen werden, sonst bilden sich auf und innerhalb der Schnitte stecknadelförmige Krystalle aus, welche das ganze Bild verunstalten.

Das metallische Weiss kann in Schwarz übergeführt werden, indem man die Celloidinschnitte in eine Tonflüssigkeit der Photographen auf einige Minuten bringt, sie abermals mit dest. Wasser auswäscht, mit Alkohol behandelt und in Kanadabalsam überträgt.

Nach dem Tonen und Waschen können die Schnitte noch gefärbt werden. Die Tonflüssigkeit besteht a) aus unterschweflich-saurem Natron — 175, Alaun — 20, Schwefelcyanammonium — 10, Chlornatrium —40 und

1000 g Wasser (die Mischung muss acht Tage stehen und dann filtrirt werden); b) aus einer 1% Goldchloridlösung. Die Tonflüssigkeit besteht aus 60 ccm a und 7 ccm b.

Nach der Schilderung der von Golgi selbst gebrauchten Methoden geben wir eine in Darstellung, wie sie heutzutage angewendet werden. Die Abweichungen von den ursprünglichen Methoden Golgi's sind leicht zu ersehen. Sie rühren hauptsächlich von R. y Cajal, Kölliker und von Lenhossék her.

Die Methoden Golgi's sind dadurch ausgezeichnet, dass sie keine konstanten Bilder liefern, nicht selten auch völlig versagen. Aber wenn sie auch gelingen, so werden immer nur einzelne Elemente geschwärzt, was einen nicht zu unterschätzenden Vorzug dieser Methoden bietet: denn wenn sich alle Nerven gleichmässig tingiren würden, so würde man im Präparate die einzelnen Elemente nicht auseinander halten können. Auch werden durch die Golgi'schen Methoden nicht immer dieselben Gebilde gefärbt: einmal sind es Ganglienzellen und Fasern, das andere Mal Gliazellen, das andere Mal nur die Gefässe.

Die Golgi'schen Methoden zerfallen 1. in langsame, 2. in rasche und 3. in gemischte. Die langsame Methode erfordert eine Vorbehandlung: 1—2 cm grosse Stücke kommen in eine 2% Kaliumbichromicum-Lösung auf 3—5 Wochen lang; darauf für 24—48 St. in $^3/_4$% Silbernitratlösung oder sehr lange Zeit in eine 0,5% Sublimatlösung. — Bei der gemischten Methode kommen die Stücke auf 4—5 Tage in 2% wässerige Kalium-Bichromicum-Lösung, dann auf 24—30 Stunden in eine 1% Osmiumsäure — 1 Vol. und 2% Kalium-Bichromicum-Lösung — 4 Vol. Sie werden dann mit $^3/_4$% Silbernitratlösung behandelt, und zwar 1—2 Tage. Bei der raschen Methode kommen die Stücke sofort in 1 Vol. einer 1% Osmiumsäure + 4 Vol. einer 3,5% Kalium-Bichromicum-Lösung und dann in eine $^3/_4$% Silbernitratlösung, zu welcher man auf je 200 ccm einen Tropfen Ameisensäure zusetzt, in welcher sie 1—2 Tage belassen werden.

Bei der Handhabung dieser Methoden und namentlich der letzterwähnten, die gegenwärtig die zweckmässigste zu sein scheint, berücksichtige man folgende Punkte: Das Material muss womöglich lebensfrisch angewandt werden, die Stücke dürfen 3—4 mm Dicke nicht übersteigen, für jedes Stück nehme man 10 ccm des Osmium-Kaliumbichromicum-Gemisches und lasse dasselbe im Dunkeln und bei einer Temperatur von 25° C. einwirken. Man belasse die Stücke je nach dem zu verfolgenden Ziele verschieden lange Zeit im Osmium-Kali-Gemisch, z. B. das Rückenmark, 2—3 Tage wenn Neurogliazellen dargestellt werden sollen, 3—5 Tage, wenn Ganglienzellen, 5—7 Tage, wenn Nervenfasern zum Vorschein kommen sollen.

Die Stücke werden mit Fliesspapier getrocknet oder flüchtig mit dest. Wasser abgespült und kommen auf 2—3 Tage bei einer gewöhnlichen Temperatur in eine 0,75% Silbernitratlösung. Sie können auch

ohne Schaden zu leiden 4—5 Tage darin verbleiben, nicht aber länger, sonst zerfallen die Niederschläge körnig (vergl. v. Lenhossék 92).

297. Cox erzielt Chromsilberniederschläge in Zellen und Fasern, indem er nicht zu grosse Stücke der centralen Nervenorgane mit doppelchromsaurem Kalium — 20, Sublimat 5% — 20, dest. Wasser — 30—40 und chromsaures Kalium 8% von starker alkalischer Reaktion — 16 Theile behandelt. Die Stücke verbleiben in dieser Mischung 1—3 Monate (je nach der Temperatur) und werden weiter wie die Golgi'schen Präparate behandelt.

Da die Chromsilberpräparate nicht dauerhaft sind und auch nicht mit Farben nachbehandelt werden können, so hat Kallius vorgeschlagen, den Chromsilberniederschlag in metallisches Silber überzuführen, indem er die mit dem „fünffachen Hydrochinonentwickler" (5 g Hydrochinon, 40 g Natron sulphurosum, 75 g Calium carbonicum und 250 g dest. Wasser) behandelt. 20 ccm dieser Lösung werden mit 230 ccm dest. Wasser verdünnt und können im Dunkeln längere Zeit aufbewahrt werden. Vor dem Gebrauche wird diese Lösung mis 1/3 bis höchstens 1/2 Vol. abs. Alkohol vermischt. In einem Uhrschälchen werden die Schnitte mit dem letzteren Gemisch mehrere Minuten behandelt, bis sie schwarz werden. Ist nun alles Silber in metallisches übergeführt, so kommen die Schnitte auf 10—15 Minuten in 70% Spiritus, dann auf 5 Minuten in eine 20% Lösung von unterschwefligsaurem Natron und werden darauf längere Zeit mit dest. Wasser gewaschen. Sie können nun gefärbt und sogar mit angesäuertem Alkohol und mit Kalilauge behandelt werden.

298. Die Ehrlich'sche Methylenblau-Methode besteht in einer vitalen Blaufärbung der Ganglienzellen, Fasern, Fibrillen, Nervenenden. Sie wird auf eine doppelte Weise angewandt: 1 g Methylenblau in 300 ccm physiol. Kochsalzlösung wird bei Säugern in eine Vene, beim Frosch in den Lymphsack eingespritzt. Nach einer Stunde oder länger wird die zu untersuchende Stelle blossgelegt und man sieht alsdann, dass sie an der Luft blau wird. Bei näherem Zusehen stellt es sich heraus, dass es hauptsächlich die Nerven sind, welche sich intensiv gefärbt haben. Aber auch überlebende Gewebsstücke, z. B. gezupfte Muskeln, Retinae u. s. w. kann man in folgender Weise auf den Objektträgern färben: Sie werden mit sehr verdünnten Lösungen (ein Paar Tropfen jener Lösung auf ein Uhrschälchen einer physiol. Kochsalzlösung) auf dem Objektträger behandelt, wobei zu achten ist, dass die Luft Zutritt habe. Nach geschehener Färbung der Nervenelemente, was je nach dem Objekte nach 1—4 Stunden zu erfolgen pflegt, entferne man vorsichtig die Farbstofflösung und substituire diese durch konz. wässerige Pikrinsäure-Ammoniaklösung. Die blaue Färbung geht unter der Einwirkung des letzteren Reagens in eine violette über, welche sich, wenigstens in Glycerin, für einige Zeit erhält.

Man kann auch die Präparate, bevor man sie mit pikrinsaurem Ammoniak behandelt, mit Osmiumsäure räuchern.

VII. Die äussere Haut und ihre Derivate.

A. Die Haut im Allgemeinen.

Die Haut, Derma, besteht aus zwei Formationen, die innig miteinander verbunden sind: die eine, mesodermaler Abkunft, ist die Lederhaut, Corium, Cutis; die andere, ektodermaler, die Oberhaut oder die Epidermis. — Die oberflächliche Schicht des Coriums ist von Leistchen und Wärzchen, Papillen, besetzt, die in die Epidermis hineinragen, welch letztere den Raum zwischen den Papillen mit ihren Elementen ausfüllt. Es entsteht auf diese Weise auf

Fig. 208.

Untere Fläche der Epidermis, von der Cutis durch Kochen isolirt. Die Schweissdrüsen sind auf lange Strecken zu verfolgen. 40 mal vergr.

der unteren Fläche der Epidermis ein System von Furchen, Riffen und Vertiefungen, die genau dem Relief der Cutis entsprechen.

In der Epidermis unterscheidet man zwei Zellenlager: 1. die Malpighi'sche Schicht, Stratum Malpighi oder Stratum germinativum (Flemming), und 2. die Hornschicht (Stratum corneum.)

In der Malpighi'schen Schicht kann man wiederum, nach der Form und Beschaffenheit der Zellen, drei Lagen auseinanderhalten: 1. die tiefe oder basale Schicht, unmittelbar auf dem Corium liegend und aus cylindrischen Zellen bestehend; 2. eine darauffolgende, je nach dem Ort, aus einer

verschiedenen Anzahl von Lagen aufgebaut und aus polygonalen Zellen zusammengesetzte Schicht und 3. eine oberflächlichste Lage, die aus 2 bis höchstens 3 Lagen sich allmählich abplattender Zellen besteht, welche durch einen eigenartigen Inhalt charakterisirt sind, Stratum granulosum. — Alle diese Zellenschichten bestehen aus Stachel- oder Riffzellen, deshalb wird das Stratum Malpighi auch Stratum spinosum genannt. Wenn diese Zellen nach Behandlung mit gewissen Methoden isolirt vorliegen, so erscheint

Fig. 209.

Querschnitt durch das Derma eines Kindes; die Blutgefässe sind injicirt. 30 mal vergr.

deren Oberfläche mit kurzen fadenförmigen Fortsätzen besetzt. Bei einer anderen Behandlung an Schnitten erscheinen diese Zellen durch Fortsätze mit einander verbunden. Da es erwiesen ist, dass die Fortsätze benachbarter Zellen nicht aneinander vorbeilaufen, sondern aufeinander stossen und verschmelzen, so gehört ein solcher Fortsatz zugleich den beiden Zellen an, mit welchen er in Zusammenhang steht. Zwischen den verschmolzenen Fortsätzen, die man auch als Intercellularbrücken bezeichnet, besteht ein Kanalsystem, das mit dem Lymphsystem der Lederhaut in Verbindung steht.

Die soeben besprochenen Stacheln oder Riffe sind verschieden aufgefasst worden: die Einen fassen sie als ausschliessliche Bildungen des Protoplasmas der Zelle auf, die Anderen, die eine Membran an den Zellen des Str. Malpighi annehmen, lassen sie von dieser Membran überzogen sein

Ranvier und nach ihm Andere, vindizirt dem peripheren Theil des Protoplasmas der Zellen des Str. Malpighi einen fibrillären Bau, und diese Fibrillen, von wenig indifferentem Protoplasma überzogen, sollen es sein, welche die Fortsätze bilden. Ranvier hat aber weiterhin nachgewiesen, dass solche Fibrillen von einer Zelle zur anderen ziehen können, indem sie an mehreren benachbarten Zellen vorbeilaufen.

Fig. 210.

Stachel- oder Riffzellen aus dem Stratum Malpighi des Menschen. 480 mal vergr.

Das Stratum granulosum enthält eigenthümliche Einlagerungen einer Substanz, die Waldeyer mit dem Namen Keratohyalin bezeichnet hat. Diese Substanz erscheint in Form von kleineren und grösseren, oft

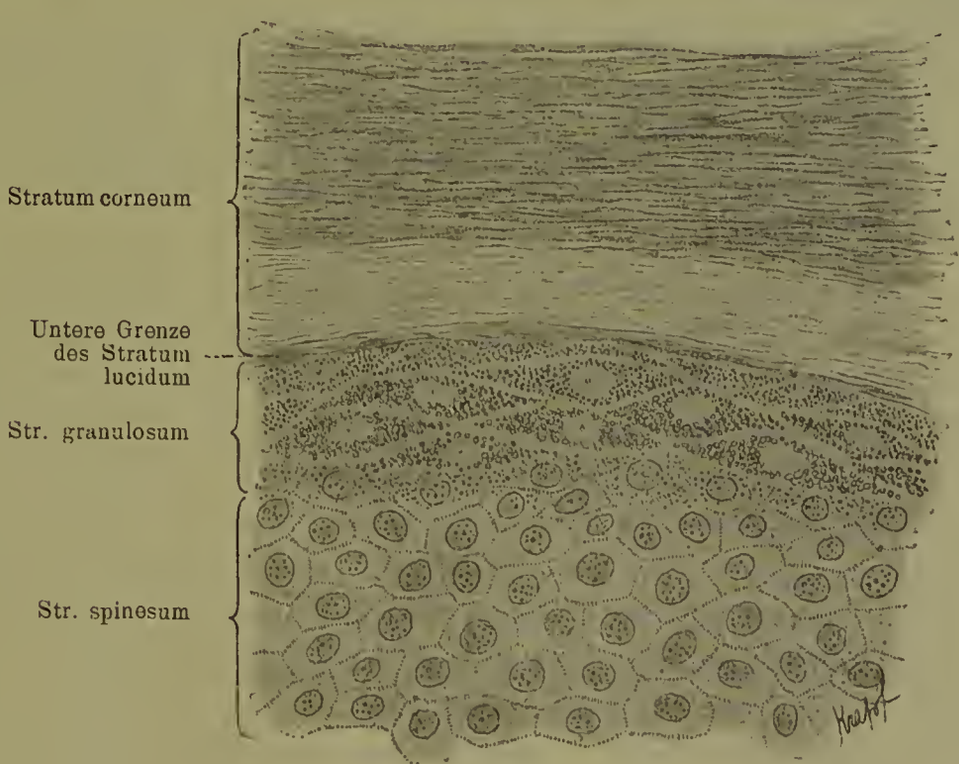


Fig. 211.

Querschnitt durch die Epidermis des Menschen; die tieferen Schichten des Stratum Malpighi sind nicht dargestellt. 720 mal vergr.

unregelmässig gestalteten Körperchen, welche im Protoplasma eingelagert sind. Der Kern der Zelle lässt stets degenerative Vorgänge erkennen, welche

möglicherweise in mancher Beziehung mit der Bildung der Keratohyalins in Zusammenhang gebracht werden können (Tettenhamer). Karyolytsche Figuren und das Keratohyalin zeigen vielfach ähnliches mikrochemisches Verhalten, und es ist wahrscheinlich, dass die Karyolyse und die Bildung des Keratohyalins in ursächlichem Zusammenhange stehen, d. h. aus den Trümmern des zu Grunde gehenden Kernes entsteht das Keratohyalin.

Das Stratum corneum bildet die äusseren Schichten der Epidermis und zeigt in der Regel eine differenzirte untere Schicht; letztere ist an denjenigen Stellen deutlich ausgeprägt, wo die Hornschicht besonders mächtig entwickelt ist: das ist das Stratum lucidum. Es ist besonders durchsichtig und hängt die Durchsichtigkeit ab von der Anwesenheit einer homogenen Substanz in den Zellen, des Eleidins, welche mit Wahrscheinlichkeit als Abkömmling des mehr festen Keratohyalins des Str. granulosum zu betrachten ist.

Die Zellen des Str. corneum sind mehr oder weniger abgeplattet und sind verhornt, namentlich an der Peripherie, und zwar die oberflächlichsten am meisten. Das Innere der Zelle weist einen mehr oder weniger degenerirten Kern auf, ist sonst homogen, lässt höchstens eine konzentrische Schichtung erkennen (Kölliker 89). Hier und da nimmt man zwischen den verhornten Zellen eine Struktur wahr, die an die zu Grunde gehenden Intercellularbrücken erinnert.

Die Dicke der Epidermis ist je nach der Lokalität eine verschiedene und steht in direktem Zusammenhang mit der Zahl der sie bildenden Zellenschichten. In der Regel ist das Str. Malpighi dicker als das Str. corneum. Das letztere übertrifft das Str. Malpighi an der Planta pedis und Vola manus um ein beträchtliches.

Die soeben betrachteten Schichten der Epidermis stehen alle miteinander in genetischem Zusammenhang. Dem Verluste, welchen die Epidermis dadurch erleidet, dass an der Oberfläche fortwährend Zellen abgestossen werden, wird in der Weise nachgeholfen, dass jüngere Elemente von unten her stets neu produzirt werden; diese Produktion geht in den basalen und in den anstossenden Zellenlagen des Stratum Malpighi vor sich, wo die Zellen vielfach in Mitose angetroffen werden. Die jungen Zellen werden nur ganz allmählich nach aussen verschoben und nehmen im Laufe ihrer Wanderung die Charaktere derjenigen Elemente an, zwischen welchen sie sich im gegebenen Falle befinden; eine solche Zelle verwandelt sich zuerst in eine Zelle des Stratum Malpighi, dann, indem sie Keratohyalin bildet, in eine Zelle des Stratum granulosum, diese in eine solche der Str. lucidum und schliesslich in eine solche des Str. corneum, wo sie ihren Kern verliert, gänzlich verhornt und dann auch abfällt. (Hinsichtlich der Entwickelung des mehrschichtigen Epithels in dem einschichtigen Ektoderm des Embryos vergleiche den allgemeinen Theil pag. 56.)

Der mesodermale Antheil der äusseren Haut, die Cutis, besteht aus einem lockeren, fetthaltigem Unterhautgewebe (Subcutis und Panniculus adiposus) und der Lederhaut, dem Corium. Der Fettreichthum des Stratum subcutaneum ist ein durchaus variabler und nur an wenigen Stellen findet man normalerweise wenig oder gar kein Fett (so z. B. an der Ohrmuschel, an den Augenlidern, dem Scrotum u. s. w.). Das Unterhautbindegewebe ist diejenige Schicht, welche die Verschiebbarkeit der Haut bedingt.

Die Lederhaut kann mit dem Stratum proprium der Schleimhäute verglichen werden und besteht aus zwei Schichten: aus einer tieferen, mehr lockeren (Pars reticularis) und aus einer oberflächlichen, Papillen tragenden Schicht, der Pars papillaris. In beiden Schichten finden sich im Bindegewebe elastische Fasern, auch ist der Uebergang der einen Schicht in die andere ein allmählicher.

Das Stratum reticulare (Pars reticularis) besteht aus netz- oder gitterförmig geordneten Bündeln von Bindegewebsfasern, die überwiegend parallel der Oberfläche der Haut verlaufen und rhombische oder rechteckige Maschen bilden. Diese Bindegewebszüge werden von Netzen elastischer Fasern umsponnen. In dem Stratum papillare (Pars papillaris), das an die Epidermis grenzt, sind sowohl die sich kreuzenden Bindegewebszüge, wie die sie umspinnenden Netze elastischer Fasern feiner, die Maschen enger; das ganze Gewebe ist also dichter. Diese Schicht liefert die Papillen, walzen- oder kegelförmige Erhabenheiten von dichtem, festem Gefüge, die in eine oder mehrere Spitzen ausgehen. Je nachdem unterscheidet man einfache oder zusammengesetzte Papillen. Besonders zahlreich und gut entwickelt sind die Papillen an der inneren Handfläche und an der Fusssohle. Hier stehen sie auf Leisten der Cutis, meist in einer Doppelreihe. Je nachdem die Papillen nur Gefässe oder neben diesen noch Nervenendapparate enthalten, werden sie als Gefäss und Nervenpapillen unterschieden.

Die Oberfläche der Pars papillaris ist von einem Häutchen von ungemeiner Feinheit überzogen (Basalmembran). Nach der Auffassung der meisten Autoren sind die Basalzellen der Epidermis einfach an diese Membran gekittet. Andere meinen, dass diese Epithelzellen mit kurzen basalen Ausläufern versehen sind, die sich in die Basalmembran einsenken und hier mit ähnlichen Bildungen der Bindegewebszellen der Cutis zusammentreffen. Demnach müsste die Basalmembran einen fibrillären Bau haben (Schuberg).

Die Subcutis zeigt mehr oder weniger senkrecht zur Oberfläche der Haut verlaufende Bindegewebsstränge, die von dem Stratum reticulare ausgehen und die Haut an die oberflächlichen Fascien des Körpers, überhaupt an die nächste Unterlage, befestigen. Es sind die Retinacula cutis. Indem diese sich durch Abzweigungen der Fläche nach miteinander verbinden, werden Räume umgrenzt, die vom Fettgewebe erfüllt sind. So wird der je nach den Körperregionen verschieden mächtig entwickelte Panniculus adiposus

hergestellt. Gegen die Oberfläche zu gerichtete Bindegewebsstränge begleiten auch Gefässe, Nervenstämmchen, Drüsengänge etc.

Muskeln mit glatten Fasern finden sich in der Haut, vereinzelt an den Haarbälgen; als mehr zusammenhängende Schichten in der fettarmen Subcutis des Scrotum, die deshalb als Tunica dartos bezeichnet wird, dann vorn am Damme, im Warzenhofe der Brustdrüse. Quergestreifte Muskelfasern strahlen am Gesichte und Halse in die Cutis aus.

Die Epidermis ist an einigen Stellen auch beim Europäer stets pigmentirt (Warzenhof, Brustwarze, weniger am Scrotum, Labia majora, um den Anus etc.). Man findet in den Epithelzellen selbst eine grössere oder ge-

Fig. 212.

Querschnitt durch eine Negerhaut. Man sieht die innigen Beziehungen der Pigmentzellen in der Cutis zu den Basalzellen der Epidermis; letztere sind mehr an den Aussenenden pigmentirt. Die Pigmentkörnchen sind bis zu den äussersten Schichten des Stratum corneum anzutreffen. 700 mal vergr.

ringere Anzahl kleiner farbiger Körnchen. Die letzteren sind hauptsächlich in den basalen Zellen der Epidermis vorhanden und nehmen regelmässig in den Zellen der folgenden Schichten an Menge ab, so dass die Zellen der Hornschicht pigmentarm resp. pigmentlos sind. — Bei Negern und überhaupt bei farbigen Menschenrassen beruht die Pigmentirung auf einer ähnlichen Vertheilung der Pigmentkörner. Der Unterschied ist mehr quantitativer Natur. Auch die oberflächlichsten Schichten des Str. corneum sind bei ihnen pigmenthaltig. Der Kern der Zelle ist stets pigmentfrei.

Die Frage, woher das Pigment stammt, ist bis jetzt noch nicht ganz entschieden. Es ist nämlich eine Thatsache, dass an denjenigen Stellen, welche pigmentirt sind, unmittelbar unter der Epidermis verästelte, pigmentirte

Bindegewebszellen stets zu finden sind, deren einzelne Fortsätze in das Stratum Malpighi, zwischen den Zellen desselben zu verfolgen sind (Aeby). Es sind daher einige Forscher geneigt, das Bindegewebe als Quelle des Pigmentes anzusehen. In irgend einer Weise würde dann das Pigment von den Epithelzellen aufgenommen werden. Nach dieser Ansicht wäre die Pigmentproduktion der Epithelzelle überhaupt abzusprechen. Es ist auch nicht zu leugnen, dass das Pigment der Epithelzelle aus dem Bindegewebe stammen kann, a priori ist aber die Möglichkeit der Bildung des Pigmentes von Seiten der Epithelzelle selbst nicht von der Hand zu weisen, da wir an anderen Stellen in Zellen epithelialer Herkunft Pigmente entstehen sehen, so in den Ganglienzellen und im Pigmentepithel der Retina.

Ein interessanter Beweis für das Einwachsen der pigmentirten Bindegewebezellen in die Epidermis ist der von Karg beschriebene Fall einer Transplantation eines Stückes einer weissen Haut auf einen Neger. Nach einer gewissen Zeit bekam das weisse Hautstück Pigment.

Reinke wies nach, dass das Pigment in gewissen Zellen an bestimmte Körper gebunden ist, welche mit einem aus der Botanik entlehnten Ausdruck als Trophoblasten bezeichnet werden. Entfernt man das Pigment, so bleiben farblose Trophoblasten übrig, welche man mit bestimmten Farbstoffen auch tingiren kann.

1. Gefässe der Haut.

Hinsichtlich des Blutgefässsystems der Haut sei folgendes mitgetheilt:

Die Arterien, welche die Haut zu versorgen haben, dringen in die Cutis ein und bilden hier in der untersten Schicht derselben ein charakteristisches cutanes Netz; ausserdem anastomosiren sie vielfach untereinander in der Fascie und im subcutanen Fettgewebe. Aus diesem Netze gehen Zweige nach aufwärts, die ein zweites, subpapilläres Netz herstellen. Aus dem letzteren zweigen sich nun alle die Gefässe ab, welche, ohne miteinander zu anastomosiren, längs der Papillenreihen verlaufen und in die Papillen feine Zweige entsenden; an der Spitze der Papillen gehen sie in Venen über, welche auf ihrem Wege ebenfalls mehrere Netze bilden. Das oberste liegt unter den Papillenreihen, wobei jede Längsvene einer Papillenreihe entspricht und mit den gleichnamigen benachbarten durch Anastomosen verbunden ist. Das zweite Netz befindet sich unmittelbar unter dem zuletzt betrachteten, ein drittes in der untersten Häfte der Cutis, ein viertes an der Grenze zwischen Cutis und Subcutis.

Ungefähr bis zur Mitte der Subcutis besitzen die Arterien eine Ringmuskulatur, die Venen eine solche noch im Bereiche des zwischen Cutis und Subcutis gelegenen Netzes; an letzterem Orte scheinen auch Klappen vorhanden zu sein. — Das Unterhautfettgewebe wird durch elastische Quer- und Längswände in grössere Lappen zerlegt; eine zwischen Cutis und Fascie

liegende Scheidewand zerlegt das Fettpolster in eine obere und eine untere Abtheilung. Die erstere erhält direkte Arterien, die zweite rückläufige, aus dem cutanen Netz entspringende. An den Stellen, die einem grösseren äusseren Drucke ausgesetzt sind, ist die Zahl der zuführenden Gefässe und ihr Durchmesser grösser; an den verschiebbaren Stellen der Haut verlaufen sie ausserdem noch stärker geschlängelt. (Vergl. Spaltcholz.) Alle diese Anordnungen der Gefässe sind beim Neugeborenen schon vorhanden.

Die Lymphgefässe der Lederhaut sind ebenfalls in zwei Etagen angeordnet: das tiefe weitmaschige Netz ist in der Subcutis gelegen, das oberflächliche, mit engen Maschen versehene, unter den Papillen. In dieses letztere münden Lymphgefässe ein, die von den Papillen herkommen. Bei bestimmten Behandlungen der Haut kann man im Papillartheil der Cutis feine Niederschläge hervorrufen, die auf das Vorhandensein von Lymphspalten hindeuten, welch' letztere einerseits als Anfänge der Lymphgefässe der Haut betrachtet werden; andererseits lassen sich diese Spalten in das Epithel verfolgen, wo sie mit den interspinalen Räumen in direktem Zusammenhange stehen.

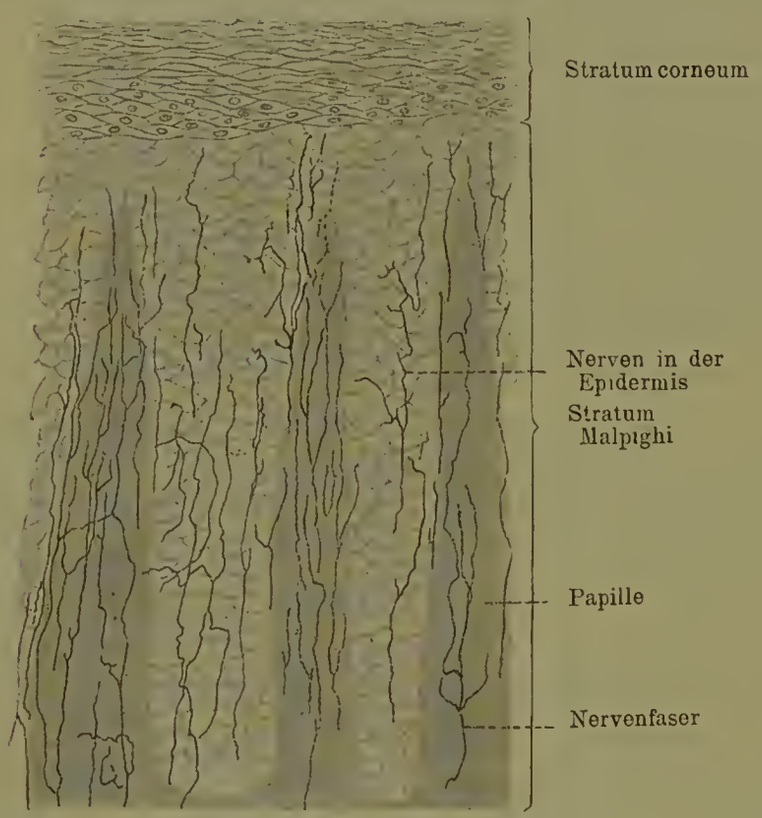


Fig. 213.

Die Nerven der Papillen und der Epidermis aus einem Fussballen einer Katze. 75 mal vergr.

2. Nerven der Haut.

Ihre grosse Empfindlichkeit verdankt die Haut zahlreichen Nerven und Nervenendapparaten, welche sowohl im Epithel selbst sich finden, als auch besonders zahlreich als sogenannte Tastkörperchen in den Papillen, der Handfläche und der Fusssohle.

Die Nerven sind an einzelnen Hautstellen bis in das Epithel verfolgt worden. An der Fingerbeere z. B. sieht man zahlreiche Nerven in die Epidermis eintreten, sich dort verzweigen und entweder spitz auslaufen, oder mit einer kleinen Anschwellung endigen. Es ist anzunehmen, dass auch hier keine direkte Verbindung zwischen Nerv und Epithelzelle stattfindet. An besonders empfindlichen Stellen, z. B. an der Rüsselscheibe des Schweines, findet man

an den Enden der Nerven besonders deutlich schüsselförmig gestaltete Tastscheiben (Tast-Meniscus), welchen die unteren Zellen des Str. Malpighi in der Regel von unten her direkt anliegen.

Was die in der Lederhaut sich findenden Nervenendorgane betrifft, so sind sie durch die sogenannten Meissner'schen Tastkörperchen repräsentirt. An diesen haben wir einen zellig-epithelialen und einen nervösen Theil zu unterscheiden. Der erstere besteht aus einem ellipsoidisch gestalteten Kolben, dessen Elemente wahre Epithelzellen sind. Dieselben liegen in einer Reihe, sind abgeflacht und in einander gekeilt, derart, dass ihre dickeren, den Kern

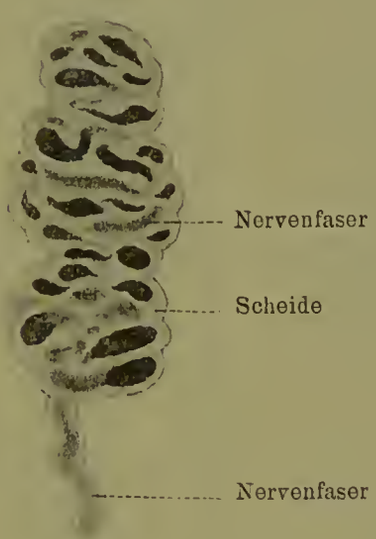


Fig. 214.
Meissner'sches Körperchen des Menschen. 750 mal vergr. Technik Nr. 308.

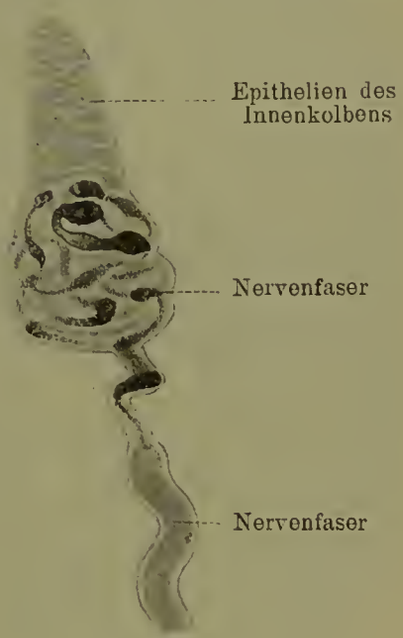


Fig. 215.
Meissner'sches Körperchen des Menschen; am oberen Theil sieht man das isolirte Epithel des Kolbens. 750 mal vergr. Technik Nr. 308.

bergenden Enden in der Regel peripher gerichtet sind (Kolbenzellen, Krause **60**). Die herantretende Nervenfaser verliert an der Basis des Kolbens seine Henle'sche und Schwann'sche Scheide, welche sich aber auf den epithelialen Kolben fortsetzen und denselben membranartig umhüllen. Die übrigen Bestandtheile der Nervenfaser, also Fibrillen und Mark beschreiben 2—3 Spiraltouren um den Kolben herum, worauf das Mark aufhört. Die nunmehr marklose Faser setzt ihre Touren weiter fort, verzweigt sich dabei und sendet Fibrillen in das Innere des epithelialen Kolbens, wo sie zwischen den Zellen bis zur Basis des Organes verlaufen und überall mit knötchenförmigen Anschwellungen endigen.

Dort wo das Tastgefühl besonders ausgeprägt ist, ist die Zahl der Tastkörperchen eine grosse; sie finden sich nicht in jeder Papille, aber es kommen auch oft deren zwei in einer Papille vor (Fingerbeere). An jenen Stellen, an welchen die Empfindlichkeit eine geringere ist, sind auch die

Meissner'schen Körperchen in einer Minderzahl vorhanden, z. B. in der Rückenhaut.

In der Handfläche und Fusssohle kommen im Unterhautbindegewebe, im Anschlusse an die Hautnerven, besonders zahlreich auch noch die Vater-Pacini'schen Körperchen vor (sie werden ausserdem an den Nerven der Gelenke und des Periosts u. s. w. konstant, aber auch am Perikard, im Pankreas, am Facialisknie etc. beobachtet). Diese Gebilde sind schon mit blossem Auge sichtbar als kleine, ovoid gestaltete, in frischem Zustande durchsichtige Körperchen. An einem Ende der Längsachse tritt die Nervenfaser an sie heran und verliert, wie beim Tastkörperchen, ihre Henle'sche Scheide, behält aber die Schwann'sche noch bei. Die Henle'sche Scheide bildet auch hier eine Hülle um das ganze Organ, welche letztere aber hier vielfach geschichtet ist und als lamellöse Scheide des Organs bezeichnet wird. Die einzelnen Lamellen setzen sich wie die Henle'sche Scheide aus platten Zellen zusammen, deren Kerne nach einwärts prominiren. Zwischen den Lamellen befindet sich eine protoplasmaartige Flüssigkeit, welche in seltenen Fällen auch Leukocyten enthalten kann. Ausserdem wird die lamellöse Scheide von Blutgefässen versorgt.

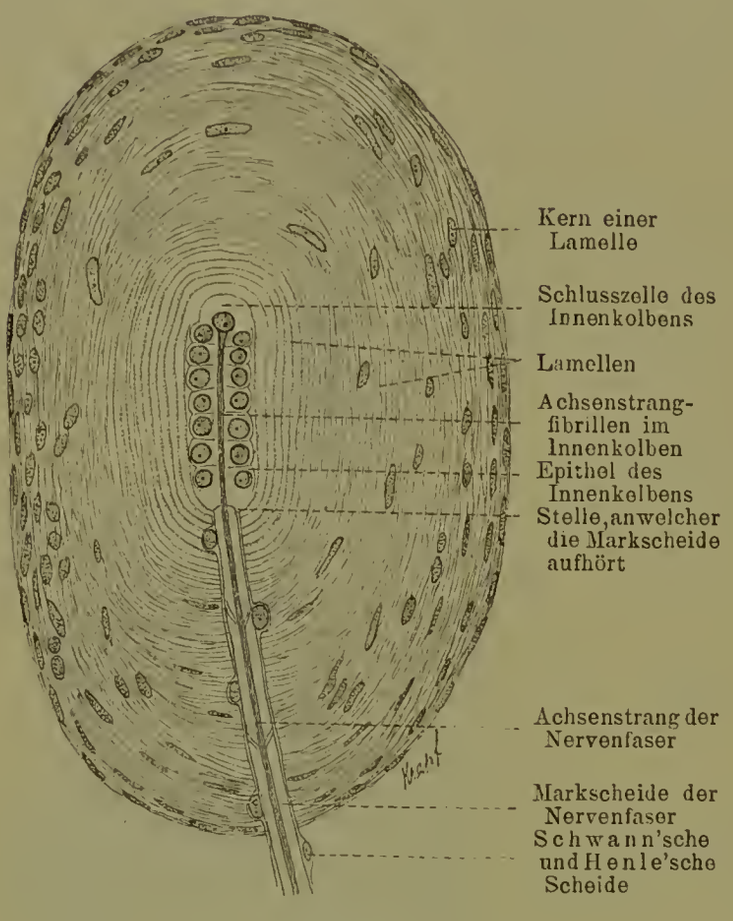


Fig. 216.

Herbst'sches Körperchen aus der Wachshaut des Entenschnabels. Zur Gruppe der Vater-Pacini'schen Körperchen gehörend. 600 mal vergr. Technik Nr. 310.

Die Nervenfibrillen nun sammt der Markscheide und dem Neurilemm begeben sich in der Achse des Organs weiter, bis nach einer kurzen Strecke das Mark und die Schwann'sche Scheide aufhören. Nun gelangen die Fibrillen in einen mit Neuroplasma (Serum) gefüllten axialen Raum, dessen Wände beim Menschen aus sehr flachen Epithelzellen gebildet werden (Innenkolben). An dem dem Nerveneintritt entgegengesetzten Pol, aber noch innerhalb der lamellösen Scheide, rücken die Fibrillen entweder pinselförmig

auseinander oder enden zusammengebacken mit einer knopf- oder scheibenförmigen Anschwellung.

Einzelne Typen von sensiblen Nervenendapparaten, die sogen. Genitalkörperchen können auf die Pacini'schen zurückgeführt werden, indem man annimmt, dass die lamellöse Scheide auf einige wenige Schichten reduzirt ist.

Bei den Schwimmvögeln, namentlich bei der Ente, in der Wachshaut des Schnabels und der verhornten Partie der Zunge, befinden sich in der Cutis die sogenannten Herbst'schen Körper, welche sich dadurch von den Pacini'schen des Menschen unterscheiden, dass das Epithel des Innenkolbens ein kubisches ist.

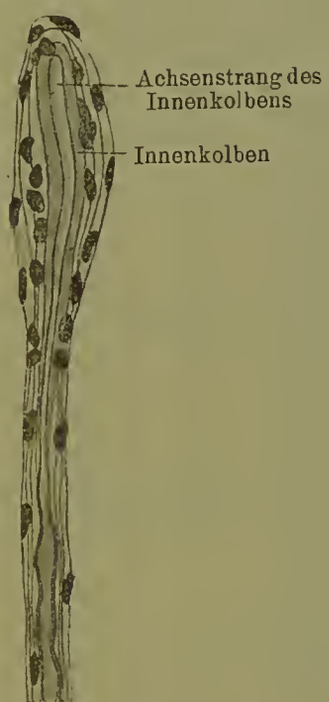


Fig. 217.
Genitalkörperchen nach Retzius.

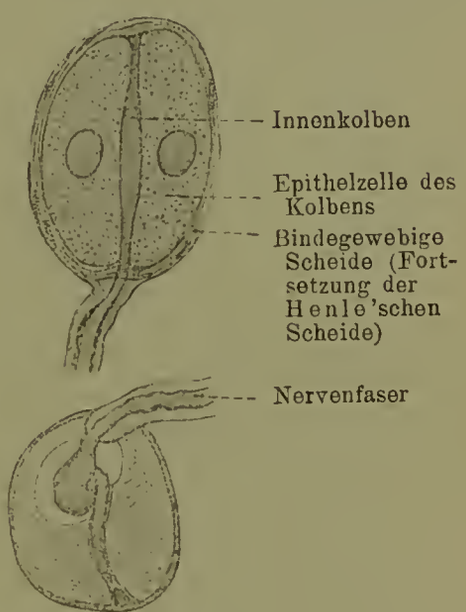


Fig. 218.
Grandry'sche Körperchen aus der Wachshaut des Entensehnabels. 500 mal vergr. Technik Nr. 310.

An demselben Objekte sind auch die sogenannten Grandry'schen Körperchen zu finden, deren Kolben nur aus zwei Zellen zusammengesetzt wird. Die Nervenfaser ist eine Strecke weit hier innerhalb der Innenkolben noch markhaltig.

In der allerjüngsten Zeit hat Ruffini in der Cutis des Menschen eigenthümliche Nervenendorgane aufgefunden, welche auf einem bindegewebigen Gerüste eine üppige Ausbreitung von Telodendrien zeigen. Sie kommen neben den Pacini'schen Körperchen und ungefähr in derselben Anzahl vor.

B. Haare.

Als besondere Differenzirungen der Haut sind Haare und Nägel anzuführen. Die ersteren sind nahezu über die ganze Haut in einer mehr oder

weniger dichten Anordnung vorhanden. Vollständig haarlos sind die Vola manus und die Planta pedis. Im dritten Fötalmonat sieht man an den

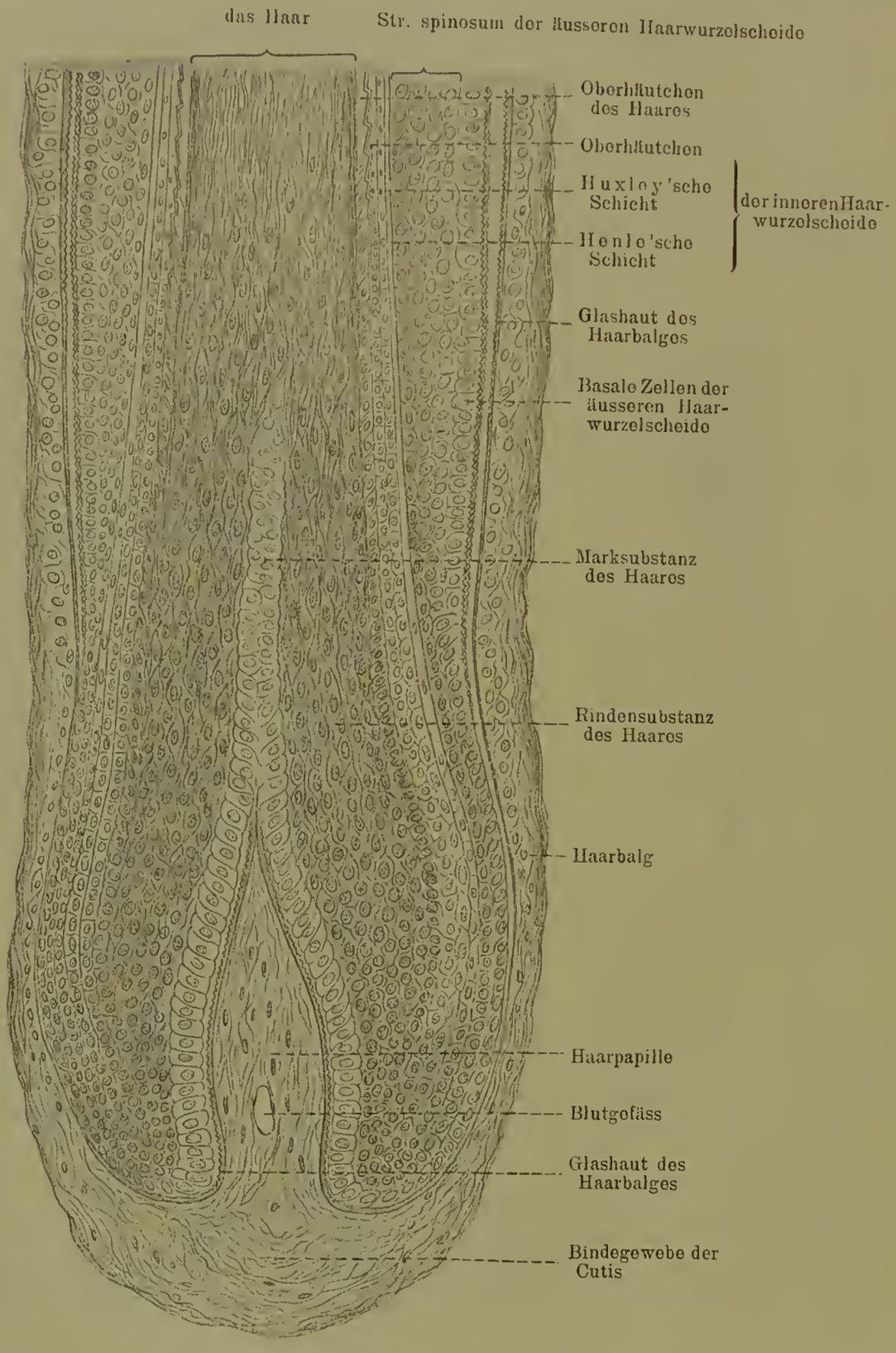


Fig. 219.

Längsschnitt durch die Achse des Haares und deren Haarwurzelscheide vom Menschen. ca. 300 mal vergr.

Stellen, an welchen später Haare hervorsprossen werden, papillenartige Hervorragungen der Haut. Unter einer jeden solchen Hervorragung findet eine solide

Einstülpung der Malpighi'schen Epidermisschicht nach innen in die Cutis statt. Während die oberflächliche Papille bald verschwindet, wächst die nach innen gerichtete Epithelwucherung weiter und wird als Haarkeim bezeichnet. Während dessen erhält der Haarkeim eine bindegewebige Umhüllung von Seiten der Cutis, an welcher man später eine Sonderung in zwei Schichten wahrnimmt. Am unteren Ende des Haarkeims entwickelt die Cutis eine Papille, welche aufwärts in den Haarkeim sich einstülpt, derart, dass die Elemente des letzteren die Papille von allen Seiten umgeben. Man nennt diese Papille Haarpapille. Während dessen gehen vielfach Differenzirungen im Haarkeim selbst vor sich: Es trennt sich ein axialer, später zum Haar und der inneren Haarwurzelscheide werdender Theil von einem peripheren, aus dem sich die äussere Haarwurzelscheide entwickelt. Zugleich mit diesen Prozessen entstehen, von der äusseren Haarwurzelscheide ausgehend, die Anlagen der Talgdrüsen, die zum Haar in Beziehung stehen und ihr Sekret zwischen Haar und Scheide ergiessen. Hat sich das Haar ganz ausgebildet, so wächst dasselbe nach aussen, indem es die vor ihm liegenden Zellenschichten der Epidermis einfach durchbricht.

Der äusserlich sichtbare Theil des Haares wird Haarschaft genannt. Der in der Haut steckende Theil heisst Haarwurzel. Der untere auf der Bindegewebsschichte sitzende Abschnitt des Haares wird sammt der Papille als Haarzwiebel bezeichnet. Die die Haarwurzel umhüllenden Scheiden sind die Haarwurzelscheiden; der Komplex dieser Scheiden heisst Haarbalg.

Das fertige Haar besteht aus einem dünnen, dasselbe nach aussen begrenzenden, aus platten, meist vollständig kernlosen Zellen zusammengesetzten Oberhäutchen. Die Zellen dieses Oberhäutchens liegen dachziegelförmig übereinander. Auf das Oberhäutchen des Haares folgt die aus mehreren Zellenreihen bestehende Rindenschicht desselben. Hier sind die Zellen abgeplattet, länglich und mit stets nachweisbaren Kernen versehen. Sie werden auch Rindenfasern genannt; durch Behandlung mit Ammoniak lassen sich die Rindenfasern in feinste Fibrillen, Haarfibrillen, zerlegen (Waldeyer 82). Zwischen den Zellen der Rindenschicht und in denselben sind bei pigmentirten Haaren Pigmentkörnchen eingelagert.

Die Achse des Haares wird von der Marksubstanz eingenommen. Sie kann auch fehlen; ist sie vorhanden, so besteht sie aus 2—4 Reihen von würfelförmigen, kernhaltigen Zellen. Die letzteren sind ebenfalls pigmenthaltig; im Haarschaft enthalten sie oft Luftbläschen.

Die innere Haarwurzelscheide besteht aus drei konzentrischen Schichten: 1. aus einer äusseren, einschichtigen, aus hellen, kernlosen Zellen bestehenden, der sogen. Henle'schen Schicht; 2. aus einer mittleren, meistens zwei Zellenreihen starken Schichte, deren Elemente kernhaltig sind und Eleidin enthalten, Huxley'sche Schicht, und 3. aus einem inneren, an das Haar grenzenden Oberhäutchen.

Die äussere Haarwurzelscheide wird zusammengesetzt aus den Elementen des Stratum Malpighi. Wir haben es in Folge dessen hier mit Stachel- oder Riffzellen zu thun, welche peripher eine Schicht Cylinderzellen erkennen lassen. Im Ganzen ist die äussere Wurzelscheide mächtiger als die innere.

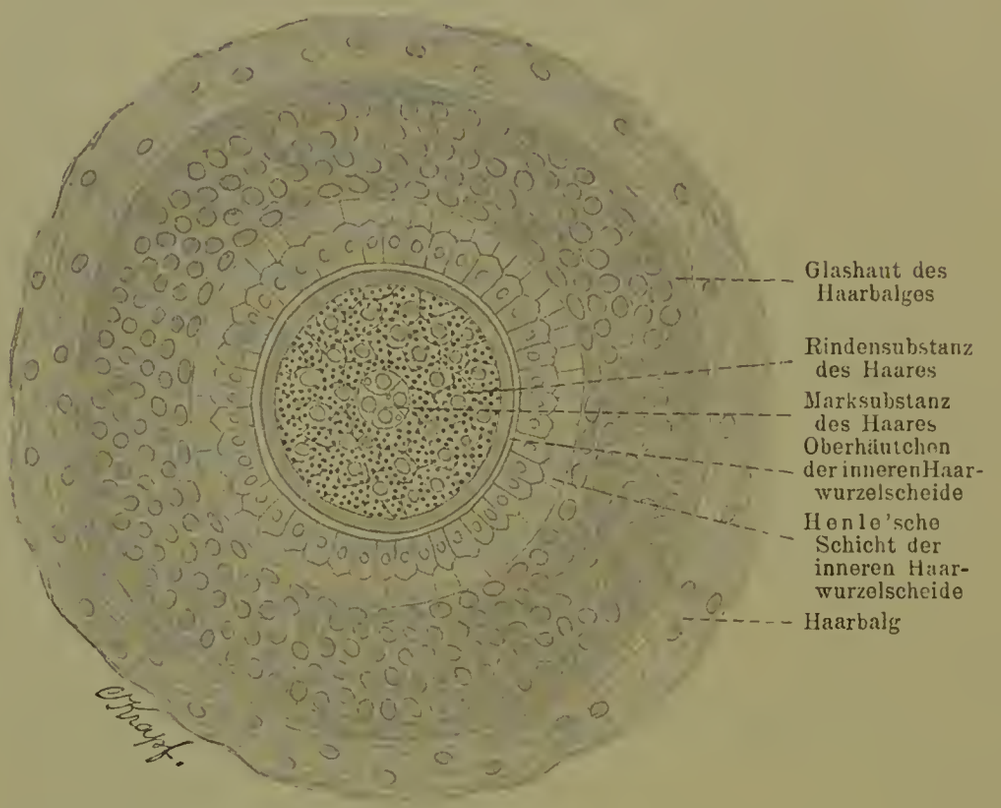


Fig. 220.
Querschnitt durch das Haar und die Haarwurzelscheide des Menschen. ca. 300 mal vergr.

Der bindegewebige Antheil der Haarwurzelscheide oder der Haarbalg im engeren Sinne besteht aus einer äusseren, lockeren, mit längsverlaufenden Bündeln versehenen Faserschicht. Die darauffolgende innere Schicht ist kompakter und enthält cirkuläre Fasern. Darauf folgt die sogen. Glashaut — eine starke Basalmembran.

Auf einer bestimmten Höhe der Haarwurzel sind alle betrachteten Schichten des epithelialen Haarbalges wohlentwickelt und von einander deutlich gesondert. Dieses Verhältniss ändert sich sowohl gegen die Haarpapille zu, als auch gegen das freie Haar hin. Am Anfange der Zwiebel, da, wo sich das Haar verdickt, beginnen die Wurzelscheiden schmäler zu werden und ihre Schichten sind nach der Haarpapille zu immer schwieriger zu unterscheiden, bis sie schliesslich dort, wo sie den Hals der Papille ringförmig umgeben, ihre gegenseitige Abgrenzung verlieren.

Nach dem freien Haar hin erleidet die epitheliale Haarwurzel-Scheide ebenfalls Veränderungen. In der Gegend der Einmündungsstelle der Talgdrüse hört die innere Scheide auf; die äussere geht kontinuirlich in die

tiefsten Schichten der Epidermis über, während die übrigen Schichten der letzteren — das Stratum granulosum lucidum und corneum sich zwischen die äussere Haarwurzelscheide und das Haar einschalten.

Hinsichtlich des Wachsthums des Haares sind zwei Ansichten hervorzuheben. Die eine Ansicht nimmt an, dass die bei seinem Wachsthume verwendeten Elemente der epithelialen Wurzelscheiden von der Epidermis her ersetzt werden, und zwar dadurch, dass sich immer neue Zellen derselben einstülpen. Die Haarsubstanzen wären darnach die Fortsetzungen der Schichten der Wurzelscheiden, somit auch der Epidermis und zwar würden die Basalzellen der äusseren Wurzelscheide über die Papille hinweg sich in die Zellen der Marksubstanz des Haares, das Stratum spinosum der Wurzelscheide aber sich in die Rindensubstanz des Haares fortsetzen. Die Henle'sche Schichte entspräche, von diesem Standpunkte aus betrachtet, dem Stratum lucidum der Epidermis und würde am Grunde des Haares zum Oberhäutchen desselben. Die Huxley'sche Schicht ginge in das Oberhäutchen der inneren Haarwurzelscheide über (Mertsching). — Die andere Ansicht geht dahin, dass das Haar von gewissen Matrices, die aus proliferirenden, auf der Oberfläche der Papille gelegenen Zellen bestehen, seine Elemente bezieht. Aus diesen Keimschichten entstünden die Mark- und Rindensubstanz des Haares, das Oberhäutchen desselben und die innere Haarwurzelscheide (Unna).

Bei allen Säugethieren findet ein Haarwechsel statt, und zwar bei den meisten innerhalb gewisser Perioden. Beim Menschen findet er fortwährend statt. Die mikroskopische Untersuchung zeigt, dass das zum Ausfallen bestimmte Haar sich von seiner Papille ablöst, indem die Elemente seiner Zwiebel verhornen. Zugleich zerfällt die Rindensubstanz pinselförmig. Solche Haare nennt man im Gegensatz zu den Papillenhaaren, Kolbenhaare. In der Gegend der früheren Papille entsteht durch Proliferation der äusseren Haarwurzelscheide das neue Haar mit seinen Scheiden und einer neuen bindegewebigen Papille. Hierbei verdrängt das wachsende neue Haar nach und nach das alte und bringt dasselbe schliesslich zum Ausfall. Die näheren Umstände dieses Prozesses sind noch vielfachen Kontroversen unterworfen (vergl. Götte und Stieda 87).

Mit den Haarbälgen stehen Bündel glatter Muskelfasern in Zusammenhang. Sie entspringen in der Papillarschicht des Coriums und setzen sich im unteren Theile des bindegewebigen Haarbalges an dasselbe an. In ihrem Verlauf umfassen sie nicht selten die Talgdrüse des Balges. Da die Haarbälge gegen die Oberfläche der Haut schräg gestellt sind, also einen stumpfen und einen spitzen Winkel mit derselben bilden, und der Muskel im stumpfen Winkel liegt, so ist seine Funktion als Aufrechtsteller des Haares — Arrector pili — begreiflich.

Ueber die Gefässe des Haares sei erwähnt, dass die Haarpapille sehr gefässreich ist. Die Nerven des Haares sind beim Menschen nicht näher bekannt. In den sogenannten Tasthaaren verschiedener Säuger enden sie

als Tastscheiben in der äusseren Haarwurzelscheide. In den übrigen Haaren wurde, bei der Katze z. B., hart unterhalb der Einmündung der Talgdrüse in den Haarbalg ein Nervenendapparat gefunden. Der Nerv bildet hier Geflechte von Fasern, von welchen das eine äussere, eirkulär verlaufende, das andere innere, longitudinal gerichtete Fasern aufweist. Die Beziehungen dieser Geflechte zu den Epithelien der Haarwurzelscheide sind dunkel geblieben (Bonnet).

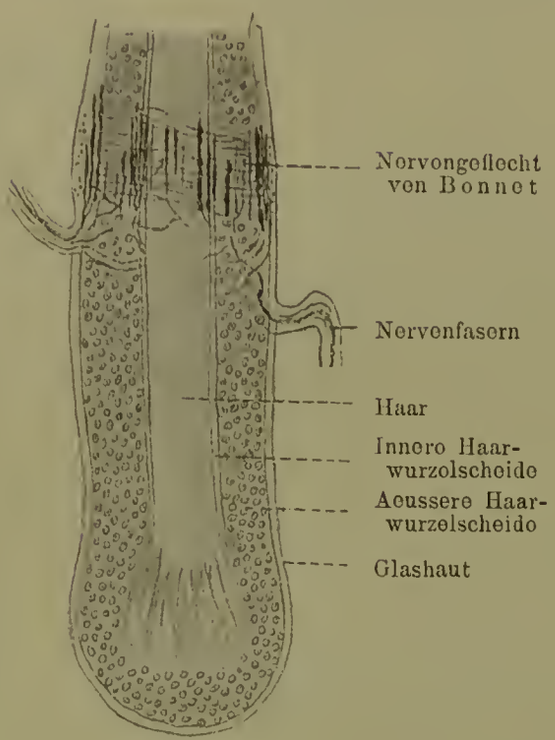


Fig. 221.

Längsschnitt durch das Haar und die Haarwurzelscheide der Katze. 160 mal vergr. Technik Nr. 307.

C. Nägel.

Eine eigenthümliche Produktion der Epidermis bilden auch die Nägel. Der äusserlich hervortretende Theil des Nagels heisst Nagelkörper, welcher auf dem Nagelbette ruht und proximal und seitlich von einer Epidermisfalte, dem Nagelwall, überdeckt wird. Die zwischen Nagelwall und Nagelbett sich findende Rinne heisst Nagelfalz. Die hintere Partie des Nagels steckt in einer eben-

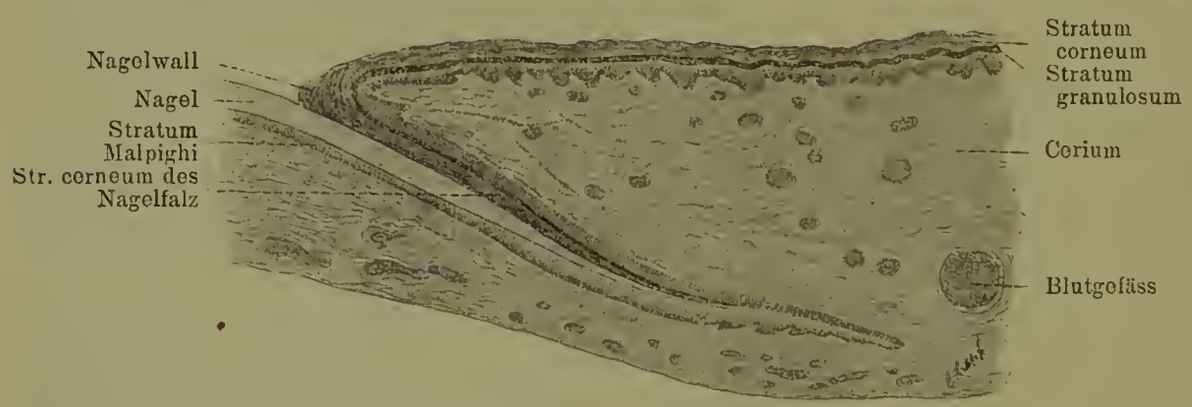


Fig. 222.

Längsschnitt durch den Nagel und Nagelfalz des Menschen. 34 mal vergr.

solchen, nur noch tieferen Rinne, und wird als Nagelwurzel bezeichnet, weil von dieser Stelle das Wachsthum des Nagels ausgeht. Das Nagelbett wird zunächst von der Cutis gebildet, die zahlreiche straffe, ein dichtes Geflecht bildende Bindegewebsfasern aufweist. An der Oberfläche, gegen die Epidermis, bildet die Cutis mehr oder weniger regelmässige, longitudinal

verlaufende Leisten, die vorn, da wo der Nagel frei hervortritt, allmählich wieder in gewöhnliche Bindegewebspapillen der Haut übergehen.

Die Lücken zwischen den Leisten werden von den Epidermiszellen ausgefüllt, die auch die Leisten selbst bekleiden. Sie entsprechen hier dem Stratum basale und dem Str. Malpighi der übrigen Epidermis. Das Str. granulosum ist hier im Allgemeinen nicht nachzuweisen, ausser vereinzelt in der Region der Nagelwurzel und der Lunula, und vorne in der Region des sogenannten Bändchens.

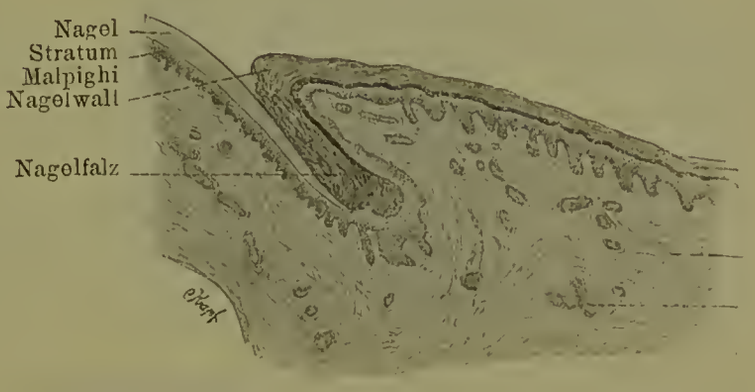


Fig. 223.
Querschnitt durch den Nagel und Nagelfalz vom Menschen. 34 mal vergr.

Dass die Lunula, wie überhaupt die Nagelwurzel in der That ihre weissliche Farbe dem Vorhandensein von Keratohyalin verdankt, geht aus den Untersuchungen von Unna hervor. Früher glaubte man die differente Färbung der Lunula durch ein verschiedenes Verhalten der Gefässe hier und im übrigen Nagelkörper erklären zu können. Der Nagelkörper mit Ausnahme der Lunula ist ja durchsichtig — ein Umstand, der sich dadurch erklären lässt, dass die Elemente des Nagels nichts anderes sind als Zellen des Str. lucidum, durch welche hindurch man die Gefässe des Nagelbettes durchscheinen sieht, was in der Lunula und am Bändchen deswegen nicht der Fall ist, weil Keratohyalinkörner des Str. granulosum die Gefässe verdecken.

Der Nagel selbst besteht aus Zellen, welche denjenigen des Str. lucidum der Epidermis genetisch entsprechen. Es sind platte, durchsichtige Zellen, die sehr fest aneinander gefügt und sämmtlich kernhaltig sind. Sie decken sich dachziegelförmig in der Weise, dass die unteren Lagen immer weiter distal reichen, als die auf ihnen liegenden oberen. Zur Zeit als der Nagel eben sich bildet (im vierten Embryonalmonat), ist ein Nagelfalz bereits vorhanden. In der Region des Nagelkörpers entsteht aber der Nagel zuerst und zwar als eine mächtige Anlage des Str. lucidum; er ist also in diesem Stadium von den übrigen Schichten des Str. corneum, Perionychium, noch bedeckt. Allmählich breitet sich die Anlage aus und erreicht den Nagelfalz. Das Wachsthum des Nagels geht nun zunächst überall gleichmässig und auf dieselbe Weise vor sich. Das im Str. lucidum vorhandene Eleidin findet sich selbstverständlich im Nagel wieder und entsteht wie wir früher sahen (p. 304) aus dem Keratohyalin. So ist es nun begreiflich, dass später, wenn das Wachsthum des Nagels auf die Region der Nagelwurzel beschränkt bleibt, dort auch das Keratohyalin sich vorfindet. Wenn der Nagel nach vorne zu wachsen beginnt (im neunten Monat), so wird der grösste Theil des Perionychiums abgeworfen; zeitlebens bleibt aber am Nagel-

wall und neben dem freien Nagelende ein Theil des Perionychium als Ep- und Hyponychium erhalten.

D. Drüsen der Haut.

Die in der Haut gelegenen Drüsen sind von zweierlei Art. 1. Die Schweissdrüsen und 2. die Talgdrüsen. Eine Modifikation der Letzteren ist die Milchdrüse.

Was zunächst die Schweissdrüsen angeht, so sind sie in der ganzen Haut verbreitet, kommen aber an gewissen Stellen in besonders dichten Anhäufungen vor, so z. B. in der Achselhöhle, am Handteller und der Fusssohle. Sie liegen entweder im Fettpolster der Lederhaut, oder aber noch tiefer im Unterhautbindegewebe (Achselhöhle). Zu derselben Gruppe wie die Schweissdrüsen gehören auch die Ohrenschmalzdrüsen und die Moll'schen Drüsen des Augenlides.

1. Schweissdrüsen.

Die Schweissdrüsen sind einfache tubulöse Drüsen, deren secernirender Theil aufgeknäuelt ist, weshalb sie auch als Knäueldrüsen bezeichnet werden. Der Ausführungsgang verläuft innerhalb der Cutis geradegestreckt und erreicht die Epidermis stets zwischen zwei Papillen. Von hier ab ist sein Verlauf ein korkzieherartig gewundener, wobei festzuhalten ist, dass der Ausführungsgang innerhalb der Epidermis keine eigenen Wandungen besitzt, sondern sich einfach durch die verschiedenen Schichten der Epidermis begrenzt findet. Jedoch sind die hier in Frage kommenden Epidermisschichten konzentrisch um das Lumen des Ganges geordnet.

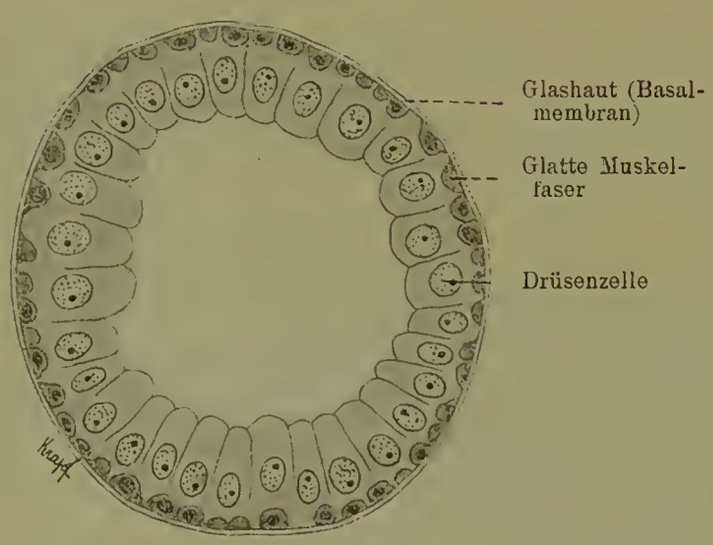


Fig. 224.

Querschnitt durch einen Schweissdrüsenschlauch der Achselhöhle des Menschen. Sublimatfixation. 600 mal vergr.

Die Elemente des secernirenden Theiles sind kubische Zellen, welche im sekretführenden Abschnitt in zwei Schichten angeordnet sind. Die Membrana propria ist sowohl im secernirenden als auch im ausführenden Theile der Drüse eine aus zwei Schichten bestehende Haut: die innere Schicht ist eine dünne strukturlose Basalmembran, die äussere eine bindegewebige kern-

haltige Membran. Eine Eigenthümlichkeit des secernirenden Theiles besteht weiterhin darin, dass hier zwischen der M. propria und den Epithelzellen der Drüse im Allgemeinen longitudinal angeordnete glatte Muskelfasern sich finden. Ihr Vorhandensein an dieser Stelle lässt keine andere Deutung zu, als dass sie aus epithelialen Elementen der Epidermis hervorgegangen sind.

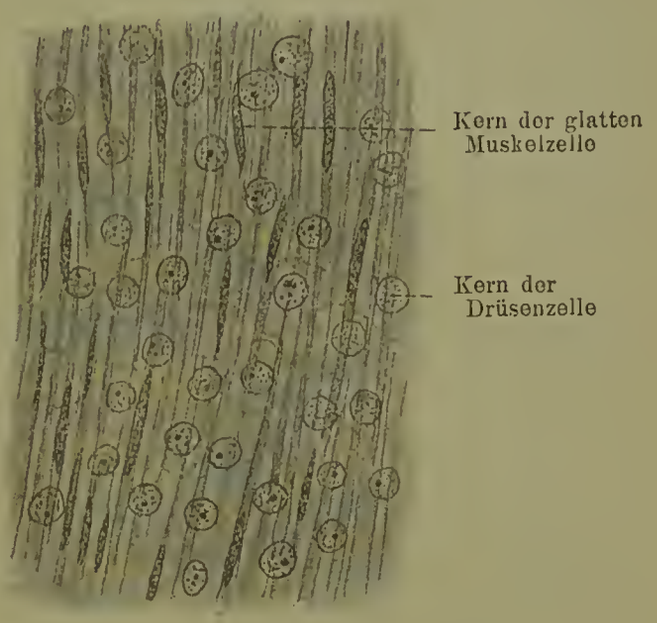


Fig. 225.
Tangentialschnitt durch einen Schweissdrüsenschlauch der Achselhöhle des Menschen. Sublimatfixation. 700 mal vergr.

Die Veränderungen der Zellen während der Sekretion der Schweissdrüsen sind noch nicht genügend untersucht, jedenfalls geht die Sekretion nicht nach dem Typus der Talgdrüsen vor sich [s. u.]. Zu dem eigentlichen Drüsensekret scheint noch die sogenannte interspinale, sich zwischen den Stachelzellen der Epidermis befindliche serumartige Flüssigkeit hinzuzugesellen, welche sich in den innerhalb der Epidermis vorhandenen Theil des Ausführungsgangs der Drüse ergiesst (Unna).

Die Entwickelung der Schweissdrüsen beginnt im fünften Embryonalmonat. Es sind anfangs solide Wucherungen des Str. basale und Str. Malpighi. Erst im siebenten Monat höhlen sich diese Anlagen aus.

2. Talgdrüsen.

In ihrem Vorkommen in der Haut sind die Talgdrüsen eng an die Haarbälge gebunden, in welche sie einmünden. Ausnahmen hiervon bilden nur einige Körperstellen, so die Glans und das Präputium penis [die Tyson'schen Drüsen], die Drüsen der Labia minora, die am Mundwinkel, die Meibom'schen Drüsen der Augenlider u. s. w., hier münden die Drüsen frei auf die Hautoberfläche. Sie münden im oberen Drittel des Haarbalges mit einem breiten Gang, dessen Wandungen ebenfalls Sekret liefern und sind dieselben also nicht ohne Weiteres als speziell differenzirte Ausführungsgänge anzusehen. Am Grunde verbreitet sich dieser Gang und hier münden in ihn mehrere einfache oder zusammengesetzte Alveolen, die nichts anderes sind als runde und birnförmige Ausbuchtungen des Ganges selbst. Die Talgdrüse wäre also eine zusammengesetzte alveoläre Drüse, die in der Regel durch Bindegewebe in einzelne Läppchen gegliedert wird. Umgeben ist die Drüse von

einer zugleich zum Haarbalg gehörigen Bindegewebsschicht, worauf eine Membrana propria als Fortsetzung der Glashaut des Haarbalges folgt. Auf der Glashaut sitzen die eigentlichen Drüsenzellen in mehrfacher Schicht und füllen den Drüsenkörper vollständig aus, ein Lumen als solches fehlt. Die 2—3 basalen Lagen der Drüsenzellen lassen sich als eine unmittelbare Fortsetzung der Elemente der äusseren Haarwurzelscheide auffassen. In den nach innen folgenden Lagen zeigen sich die Zellen allmählich verändert, indem ihr Inhalt grob granulirt wird und ihr Kern zu atrophiren beginnt. Der letztere wird durch die sich häufenden Körner komprimirt, wird kleiner und zackig. Schliesslich zerfallen die Zellen und ihr Inhalt wird zum Sekret, der als Talg in den Haarbalg entleert wird. Wir sehen also, dass bei der Talgsekretion ganze Zellen verbraucht werden, welche ersetzt werden müssen. Dieser Ersatz erfolgt von den basalen Zellen aus, die sich fortwährend vermehren und an Stelle der verbrauchten Elemente neue zuführen. Der Zerfall der Zellen geschieht entweder schon innerhalb der Drüse, oder erst ausserhalb derselben, zwischen dem Haarbalge und dem Haar. Man findet demnach im Sekret grössere oder kleinere fettartige Kugeln, die entweder frei oder noch von Zellen und Zellresten eingeschlossen sind.

Die Talgdrüsen entwickeln sich am Ende des vierten Embryonalmonats; da, wo sie an Haarbälgen hängen, entstehen sie aus der äusseren Haarwurzelscheide; an Stellen, an welchen sie selbständig auftreten aus dem Str. Malpighi der Epidermis. Es sind solide Wucherungen der betreffenden Zellenschichten.

3. Die Milchdrüse.

In die Kategorie der Talgdrüsen gehört auch die Milchdrüse. Sie legt sich schon frühe an, aber erst im fünften Monate wird ihre Anlage eigenartig, indem man einen soliden Centraltheil und von ihm ausgehende radiäre, mit Endausbuchtungen versehene Anlagen findet. Alles das steht in kontinuirlichem Zusammenhange mit den basalen Schichten der Epidermis. Von der Geburt an bis zum Eintritt der Pubertätszeit wächst das ganze Organ und erhält eine dicke, bindegewebige Scheide. Die inzwischen entstandenen Alveolen sind noch verhältnissmässig klein und solide. Etwa bis zum 14. Jahre verhalten sich die Drüsenanlagen bei Knaben und Mädchen vollständig gleich. Während nun die Milchdrüse des Weibes mit Eintritt der Pubertät sich weiter entwickelt, bildet sich die des Mannes allmählich zurück bis auf die Milchgänge. Indessen erreicht die Milchdrüse beim Weibe ihre vollständige Ausbildung erst in den letzten Schwangerschaftsmonaten und ist zur Zeit der Geburt funktionsfähig.

Die sich zur Milchsekretion anschickende Drüse hat beim Menschen folgenden Bau: Sie besteht aus ca. 20 durch Bindegewebe von einander geschiedenen Lappen, welche in eine grössere Anzahl kleinerer zerfallen, und

diese bestehen wiederum aus einer grossen Anzahl von Alveolen. Die letzteren besitzen stets sekundäre seitliche Ausbuchtungen, worin sie sich an den Bau der Lungenalveolen anschliessen. Die Alveolen gehen in kleinere Ausführungsgänge über, die sich zu grösseren vereinigen, welche schliesslich in einen Milchgang zusammenfliessen. Kurz vor der Ausmündung an der Mamilla erweitert sich jeder Milchgang zu einem länglichen Bläschen, dem Milchsäckchen. Die Anzahl der Gänge entspricht der Anzahl der gröberen Lappen. Gänge und Alveolen sind von einem einschichtigen Epithel bekleidet, welches in den Ausführungsgängen kubisch ist.

Das Epithel der Alveolen verhält sich während der Ruhe und während der Sekretion verschieden. Im Ruhezustande besteht dasselbe aus dunklen, annähernd kubischen Drüsenzellen, deren innere nach dem Lumen zu gerichtete Fläche hervorgebuchtet erscheint. Schickt sich die Drüse zur Sekretion an, so wachsen die Zellen in die Länge und es erscheinen in ihrem Innern, namentlich zahlreich in dem dem Drüsenlumen zugekehrten Ende der Zelle, Fetttröpfchen. Dementsprechend vergrössert sich auch die ganze Alveole. Der am meisten verfettete freie Theil der Zelle schnürt sich schliesslich ab und fällt in das Lumen, worin die Fetttröpfchen frei werden. Die erschöpfte Alveole besteht jetzt aus niederen Epithelzellen, bei denen der eben beschriebene Vorgang von neuem beginnen kann. Die Milchsekretion besteht also im Wesentlichen darin, dass die verfettete Hälfte der Zelle abgestossen wird und die kernhaltige, übrig gebliebene Zellenhälfte sich wieder regenerirt. Ob hierbei ein Theilungsvorgang von Seiten des Kernes möglicherweise stattfindet, bleibt noch zu eruiren. Wie oft dieser Regenerationsprozess von einer Zelle wiederholt werden kann, ist nicht zu bestimmen. Es ist aber sicher, dass auch ganze Zellen zu Grunde gehen und durch andere ersetzt werden können.

Die Membrana propria der Alveolen sieht homogen aus; zwischen derselben und den Drüsenzellen befinden sich sogenannte Korbzellen, welche Anordnung ganz analog derjenigen in den Speicheldrüsen ist. Um die Ausführungsgänge sind reichliche Mengen cirkulär verlaufender Bindegewebsfasern vorhanden.

Die Milch besteht aus grösseren und kleineren Fetttröpfchen, welche nicht zusammen fliessen, was durch die Anwesenheit einer eiweissartigen, sogen. Haptogenmembran, um die Kügelchen bedingt wird. Kurz vor und einige Tage nach der Geburt enthält aber die Milch wahre mit Fetttröpfchen versehene, kernhaltige Zellen, Colostrum-Körperchen, welche wahrscheinlich nichts anderes sind, als in toto verfettete und abgestossene Drüsenzellen. Einige wollten in diesen Zellen in die Drüse eingewanderte und wieder ausgestossene Leukocyten sehen. Diese Milch wird als Colostrum bezeichnet.

Die Haut der Mamilla ist pigmentirt. Die Cutispapillen sind sehr schmal und hoch und es finden sich im Corium derselben eine reichliche

Menge glatter Muskelfasern, die zum grossen Theil cirkulär um die Milchgänge verlaufen.

Im Warzenhof (Arcola) sind, namentlich während der Laktationsperiode, die sogenannten Montgomery'schen Drüsen anzutreffen, welche ihrem Bau nach als accessorische Milchdrüsen aufgefasst werden müssen.

Technik zur Behandlung der Haut.

299. Um Uebersichtsbilder der Haut zu erhalten, ist es nöthig, durch dieselbe Schnitte anzufertigen. Für diesen Zweck ist die Vorbehandlung eine ziemlich gleichgültige; jedoch ist eine Fixirung in Alkohol wegen der nachträglichen besseren Färbbarkeit anderen vorzuziehen. Will man jedoch Einzelheiten studiren, so fixire man entweder mit Flemming'scher Lösung, Sublimat oder Osmiumsäure.

Das Schneiden der Haut ist mit vielen Schwierigkeiten verknüpft und kann man grössere Stücke derselben nur in Celloidin schneiden. — Mittelgrosse und kleinere Stücke der Haut lassen sich aber auch in Paraffin schneiden; hierbei muss aber folgendes berücksichtigt werden: die Haut muss möglichst rasch in Paraffin eingeschlossen werden, d. h. sie darf weder in Alkohol, noch in Toluol etc. lange verweilen. Das zum Schneiden verwendete Paraffin muss von der weichsten, das Schneiden eben noch zulassenden Sorte sein (etwa von 50° Schmelzpunkt).

Um von der Haut gute Paraffinschnitte zu erhalten, verfahre man folgendermassen: Die in Osmiumsäure oder in Flemming'scher Lösung fixirten Stücke werden in 96% Spiritus aufgehoben, dann auf höchstens 24 Stunden in abs. Alkohol übertragen und durch Chloroform in Paraffin übergeführt. In Chloroform bleiben sie etwa 1 Stunde und ebenso lange in Chloroform-Paraffin und auch 1 Stunde in reinem Paraffin. Die Paraffinsorte wird am zweckmässigsten so zusammengesetzt, dass man $^2/_3$ Paraffin von 42—45° Schmelzpunkt und $^1/_3$ Paraffin von 45—50° Schmelzpunkt nimmt. Den Thermostat erwärme man auf 50° C. (R. Barlow, nach mündlicher Mittheilung).

Auf den Objektträger dürfen die Schnitte nicht mit Eiweiss, sondern am besten mit Wasser festgeklebt werden, da schon beim Erwärmen, oder nach einer Behandlung mit Säuren, ja schon bei der Berührung mit Wasser die von Paraffin befreiten Schnitte sich werfen.

300. An Schnitten der frisch mit Osmiumsäure fixirten Epidermis differenzirt sich das Str. corneum in 3 Lagen: 1. in eine oberflächliche, schwarze, 2. in eine mittlere, farblose und 3. in eine tiefe, ebenfalls schwarze Lage (s. Fig. 226).

Die Hornsubstanz ist unlöslich in kochendem Wasser und wird nicht von schwachen organischen Säuren angegriffen. Sie löst sich aber in kochendem Eisessig, bleibt aber in Pepsin und Trypsin unverändert.

301. Das Stratum lucidum färbt sich an mit Alkohol und Sublimat fixirten Objekten mit Pikrokarmin gelblich. In basischen Anilinfarbstoffen wird dasselbe nur sehr schwach gefärbt. An ungefärbten Präparaten erscheint es glasartig durchsichtig.

302. Eleidin ist im Stratum lucidum und Corneum diffus verbreitet. Es färbt sich mit Osmiumsäure und Alkannatinktur, auch mit Pikrokarmin, wie Keratohyalin; es färbt sich aber mit Hämatoxylin nicht. Nigrosin färbt Eleidin, nicht aber Keratohyalin.

303. Die Körner des Str. granulosum, das Keratohyalin, quillt in 1—5 % Kalilauge; in der Wärme lösen sie sich darin gleichzeitig mit den sie enthaltenden Zellen auf. Durch Ammoniak werden die Körner nicht verändert. Auch in starker Essigsäure bleiben sie längere Zeit intakt. Da Ammoniak und Essigsäure die übrigen Gewebstheile aufhellen, so können diese Flüssigkeiten zum raschen Aufsuchen des Keratohyalins gebraucht werden. In kohlensaurem Natron (1 %) quellen die grösseren Keratohyalinschollen, die kleineren Körner nicht; überhaupt sind die grösseren Körner weniger widerstandsfähig als die kleineren. In Alkohol, Chloroform und Aether bleibt das Keratohyalin unverändert. In Trypsin und Pepsin wird es verdaut (Keratin nicht). — In Karmin, Hämatoxylin und in den meisten basischen Anilinen kann das Keratohyalin gefärbt werden (Hämatoxylin färbt das Eleidin nicht; letzteres färbt sich in Nigrosin).

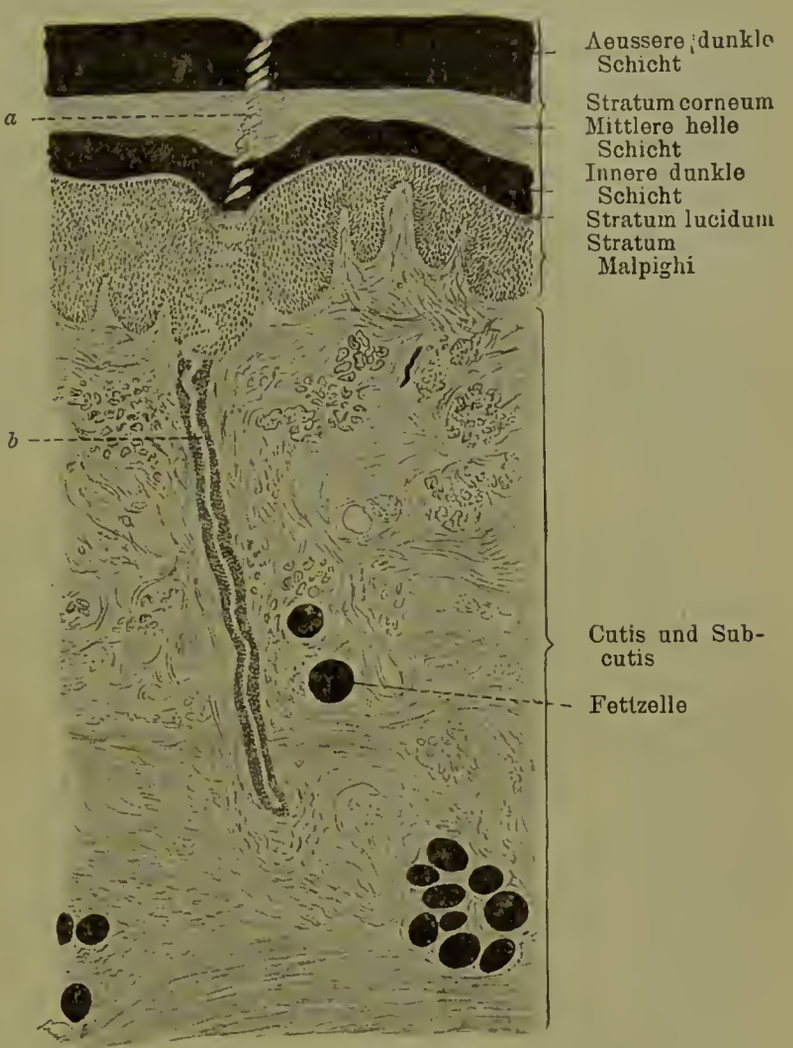


Fig. 226.

Querschnitt durch die Haut des Menschen. Behandlung mit Osmiumsäure. 30 mal vergr.

a Korkzieherförmiger Abschnitt des Ausführungsganges einer Schweissdrüse innerhalb der Epidermis; *b* Ausführungsgang einer Schweissdrüse in der Cutis gelegen.

304. Die gegenseitigen Beziehungen der Riffe der Zellen des Str. Malpighi lassen sich an sehr dünnen Schnitten (nicht über 3 μ), die am besten einer in Osmiumsäure fixirten Haut entnommen sind, untersuchen.

Man verwendet hierbei mit Vortheil nicht Lack, sondern das weniger aufhellende Glycerin. Will man Riffzellen isoliren, so verfährt man am besten folgendermassen (Schifferdecker): eine frische Epidermis wird in eine wässerige, kaltgesättigte und filtrirte Lösung von Pankreatinum siccum auf ein Paar Stunden behufs Maceration gebracht. Die so behandelten Stücke können beliebig lange Zeit in Glycerin-Wasser-Alkohol zu gleichen Theilen aufgehoben werden. Solchen Stücken entnommene Fetzen lassen sich mit Leichtigkeit zerzupfen und zeigen sowohl isolirte als auch zu kleinen Gruppen verbundene Riffzellen.

305. Die Verbreitung des Pigmentes in der Haut lässt sich am besten an ungefärbten Schnitten studiren. Bei enger Blende erscheinen die Pigmentkörner (mittlere Einstellung vorausgesetzt) bei Hebung des Tubus dunkler, bei Senkung heller.

306. An Schnitten durch die mit Flemming'scher Flüssigkeit behandelte Haut kann man sich auch über den Bau der Cutis orientiren. Bei diesen Präparaten erscheinen die Markscheiden der Nervenfasern und das Fett schwarz. An mit Safranin gefärbten Präparaten treten die roth gefärbten elastischen Fasern deutlich hervor (Stöhr und O. Schultze). — Eine sehr bequeme Methode zur Demonstration der elastischen Fasern an Hautstücken, die mit Müller'scher Flüssigkeit oder mit Alkohol fixirt worden sind, hat Unna empfohlen. Die Schnitte werden in Orcein 0,5, Alkohol abs. 40, Aqua dest. 20 ccm und Salzsäure 20 Tropfen einen $^1/_2$ Tag gefärbt und dann mit Salzsäure 0,1, Alkohol von 95 % 20 und Aqua dest. 5 ccm ausgezogen. Die elastischen Fasern erscheinen dann dunkel-braunroth, bis schwarz, auf farblosem Grunde. Eine vorausgehende Kernfärbung, z. B. mit Boraxkarmin ist zulässig.

307. Die Haare können ohne Weiteres in Wasser untersucht werden. Man sieht das Oberhäutchen aus polygonalen Feldern bestehen, deren Grenzlinien den Grenzen der platten Zellen entsprechen. Bei tieferer Einstellung erscheint die Rindensubstanz undeutlich gestrichelt, eventuell pigmentirt. Die Marksubstanz, wenn solche vorhanden ist, kann ebenfalls gesehen werden, ebenso die Lufteinschlüsse. Rinden- und Oberhäutchenzellen können auch isolirt werden, indem man die Haare tagelang in einer 33 % Kalilauge bei gew. Temperatur liegen lässt, oder einige Minuten in derselben erwärmt. Auch konz. oder verdünnte Schwefelsäure führt zu demselben Resultate. Erwärmt man das Haar in Schwefelsäure, bis dasselbe sich zu krümmen beginnt und untersucht dann in Wasser, so findet man, dass Rinden- und Markschicht, auch das Oberhäutchen, in ihre Elemente zerfallen sind. Für die Untersuchung der Haare und ihrer Wurzelscheiden empfiehlt sich die Vorbehandlung der Haut mit Müller'scher Flüssigkeit, Alkohol oder Sublimat. Es kommt nun alles darauf an, dass man genaue Längs- oder Querschnitte durch das Haar erlangt. Es muss also das Präparat besonders sorgfältig

orientirt werden. „Es giebt wohl kaum ein Körpergebilde, welches sich besser für die reiche Skala der Theerfarben eignet, wie Haar und Haarbalg“ (Merkel).

308. Die Meissner'schen Körperchen sind an den Endgliedern der Finger am bequemsten zu finden. Kocht man ein Stück der frischen Fingerhaut ungefähr 1/4 Stunde lang, so lässt sich die Epidermis leicht abziehen; auf der nun freien Oberfläche der Cutis bleiben die Papillen sitzen, welche man mit einem Rasirmesser abtragen und etwa in einer 3 % Essigsäure untersuchen kann. Man findet in ihnen leicht die Meissner'schen Körperchen.

309. Die Beziehungen der Nerven zu den Meissner'schen Körperchen studirt man entweder an mit Osmiumsäure fixirten Hautstücken oder an solchen, welche mit Goldchlorid behandelt worden sind [T. 172 (1)].

310. Die Herbst'schen und Grandry'schen Körperchen findet man in der Wachshaut des Schnabels oder in den Gaumenleisten der Ente (besonders zahlreich in der Zunge des Spechte). Für das Studium der Nerven in den letzterwähnten Körperchen empfiehlt sich folgende Methode. Stücke einer frischen, mit einem Rasiermesser hart am Periost abgetragenen Wachshaut kommen auf 20 Minuten in eine 50 % Ameisensäure. Nachdem das Päparat eine kurze Zeit in dest. Wasser abgespült worden ist, wird es in eine geringe Menge einer 1 % Goldchloridlösung gebracht (20 Min.), dann flüchtig mit dest. Wasser abgespült und auf 24—36 Stunden mit einer grossen Menge (1/3 Liter) Prichard'scher Lösung (Amylalkohol 1, Ameisensäure 1, Wasser 100) (im Dunkeln!) behandelt. Nachdem man die Stücke mit Wasser abgespült hat, überträgt man sie in Alkohol von allmählich steigender Konzentration und schneidet in Celloidin oder Celloidin-Paraffin.

311. Die Pacini'schen Körperchen sind am Mesenterium der Katze zu finden.

312. Die Nerven der Epidermis werden mit der Goldchloridmethode [s. S. 172 (1 und 5)] dargestellt. Auch hier liefert die Chromsilbermethode von Golgi die ausgiebigsten Resultate; sie wird auch mit grossem Erfolg auf das Studium der in der Cutis vorhandenen Nerven angewandt.

313. Die sogen. Tastscheiben finden sich zahlreich im Rüssel des Schweines und des Maulwurfs. Bonnet empfiehlt eine Fixation mit einer 1/3 % Chromsäure (s. T. 23), Ueberfärbung mit Hämatoxylin und Differenzirung in einer alkoholischen Lösung von rothem Blutlaugensalz.

VIII. Das Auge.

A. Allgemeines über das Auge.

Das Sehorgan besteht aus dem Augapfel und aus dem in den letzteren eintretenden N. opticus.

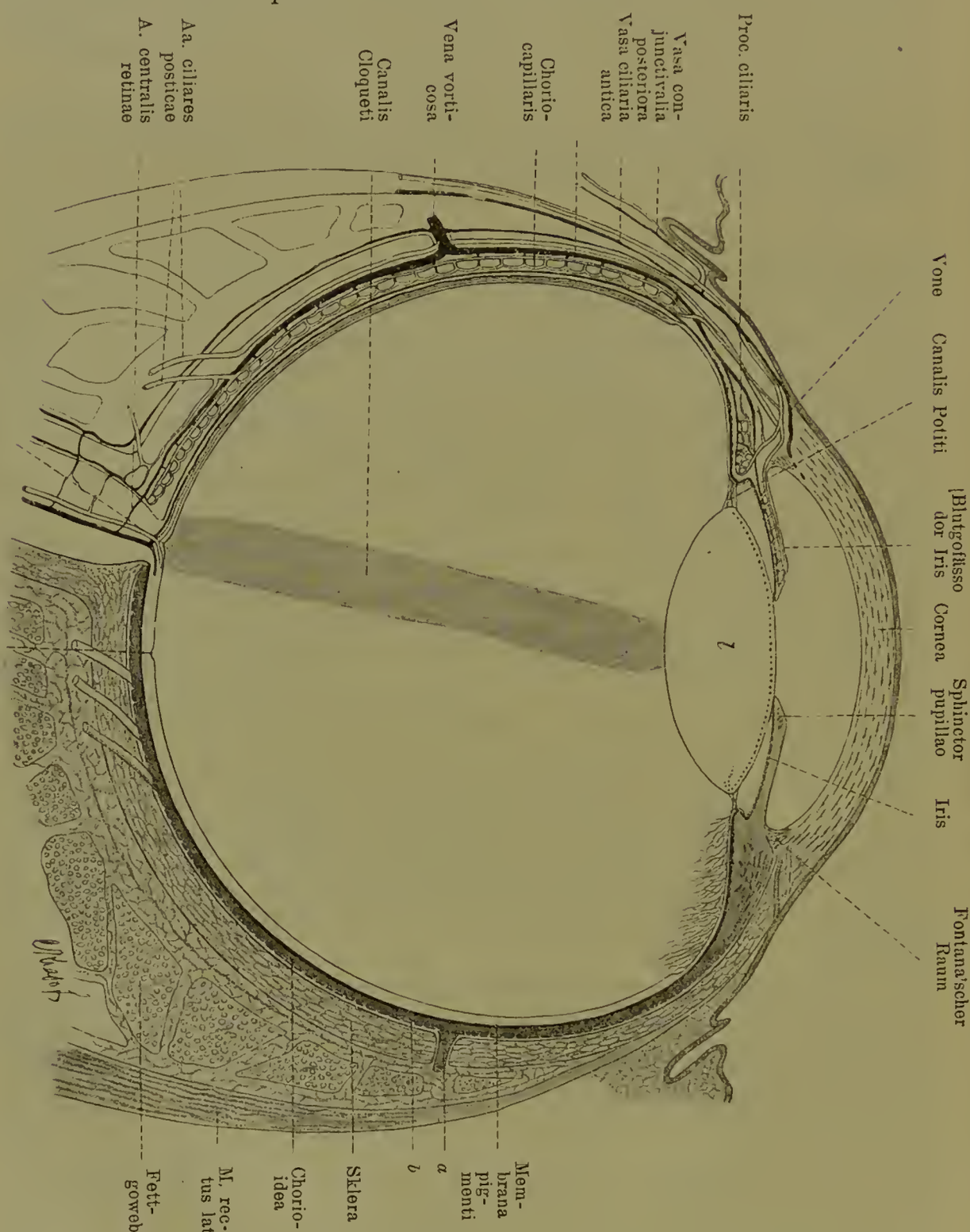


Fig. 227.

Schematische Darstellung der Blutgefässe des Auges. Nach Leber und Flemming.
a V. vorticosa. *b* Chorioidea. *l* Linse.

Am Augapfel unterscheiden wir 1. eine äussere feste Hülle, welche als Fortsetzung der Dura mater aufgefasst werden kann — die Tunica externa seu fibrosa. Nach vorn bildet sie eine durchsichtige Haut, die Hornhaut oder Cornea, während ihr übriger Theil als Tunica sclerotica oder kurz als Sklera bezeichnet wird; 2. die auf die T. fibrosa folgende gefässreiche Haut, die Tunica media seu vasculosa, die wiederum in die Chorioidea, in den Ciliarkörper und die Iris zerfällt, und 3. die innere Haut, Tunica interna, welche zwei Schichten zeigt, von denen die innere die Netzhaut oder Retina, die äussere die Membrana pigmenti darstellt. Die Membrana pigmenti überzieht die innere Fläche der Tunica vasculosa in ganzer Ausdehnung. Im Innern enthält der Augapfel das Kammerwasser, die Linse, den Glaskörper. Die Linse ist durch einen besonderen Apparat am Ciliarkörper fixirt. Durch die Linse und den Fixirungsapparat wird der Binnenraum des Augapfels in zwei Abschnitte getheilt, in den Kammerwasserraum und den Glaskörperraum.

Der Kammerwasserraum wird durch die Iris in die vordere und hintere Augenkammer zerlegt. Die letztere ist im Leben nur ein enger kapillarer Spalt.

B. Anlage des Auges.

Das Auge legt sich beim Menschen in der vierten Woche des Embryonallebens an und ist anfangs nichts anderes als eine ventrale paarige, lateralwärts gerichtete Ausstülpung des Vorderhirns. Diese Ausstülpung reicht bis zum Ektoderm und wird als primäre Augenblase bezeichnet. Den engeren, Gehirn und Blase verbindenden Abschnitt, bezeichnet man als Augenblasenstiel.

Bald darauf beginnt ein Einstülpungsprozess an der primären Augenblase. Der laterale gegen das Ektoderm gerichtete Theil der Blasenwand wird gegen den medialen Theil eingestülpt. Die primäre Augenblase wird dadurch zur sekundären, welche die Form eines doppelwandigen Bechers annimmt. Man kann nun ein inneres und ein äusseres Blatt an der sekundären Augenblase unterscheiden, welche an dem Becherrande durch Umschlag ineinander übergehen.

Gleichzeitig senkt sich ein scheibenförmiger, verdickter Theil des Ektoderms gegen die Mündung der becherförmigen sekundären Augenblase ein und liefert die Anlage der Linse.

An der ventralen Seite der sekundären Augenblase zeigt sich eine vom Umschlagsrande bis zum Augenstiel reichende Kerbe, der embryonale Augenspalt. Der Spalt durchsetzt die beiden Blätter der Augenblase nicht, seine Ränder sind vielmehr auch Umschlagsränder der beiden Blätter in einander.

Der Augenspalt dient als Leitbahn für den sich entwickelnden N. opticus und für die Gefässe.

Das äussere Blatt der sekundären Augenblase gestaltet sich zur Membrana Pigmenti, das innere liefert die Retina. Die Optikusfaserschicht entwickelt sich zunächst aus centripetal auswachsenden Neuriten von Ganglienzellen der Retina, zu welchen sich später centrifugal, vom Gehirn herkommende Neuriten hinzugesellen. (Froriep.)

Das sich zur Bildung der Linse einstülpende Ektoderm schnürt sich als eine Blase vom übrigen Ektoderm ab; die mediale Hälfte der Blase liefert durch Auswachsen der Zellen in die Länge die Linsenfasern; die laterale hingegen die vordere dünne epitheliale Kapsel derselben. Das der Linse gegenüberliegende Epithel des Ektoderms wird zum äusseren Epithel der Hornhaut und der Conjunctiva, welche beide vom übrigen benachbarten Ektoderm zu dieser Zeit noch nicht scharf abgegrenzt sind; erst durch die Entwickelung der Augenlider gewinnt diese Partie eine deutliche Begrenzung. — Alle übrigen Theile des Auges, also der Glaskörper, die Gefäss- und Regenbogenhaut, die Sklera mit der Cornea und dem Descemet'schen Epithel sind Produkte des Mesoderms.

C. Tunica fibrosa.

1. Die Sklera.

Die Sklera bildet die äussere feste Haut des Augapfels und setzt sich direkt in die durchsichtige Hornhaut fort. Im hinteren medialen Theil des Augapfels ist sie am Eintritt des Sehnerven durchbrochen (Lamina cribrosa). Sie besteht aus Bündeln von Bindegewebsfasern, welche schichtenweise in äquatorialer und meridionaler Richtung verlaufen. An der äusseren Skleralrinne (in der Nachbarschaft der Hornhaut) ist die Anordnung der Fasern vorwiegend äquatorial. Die Sehnen der Augenmuskeln gehen ebenfalls in die Skleralfasern über und zwar derart, dass die Sehnen der geraden Muskeln in die meridionalen, die der schiefen in die äquatorialen sich fortsetzen. In der Sklera finden wir Saftbahnen, welche in direktem Zusammenhange mit denen der Hornhaut stehen. Sie sind viel gröber und unregelmässiger angeordnet als die der Hornhaut und gleichen hierin den Saftbahnen des Bindegewebes.

Wir treffen in der Sklera konstant Pigmentirungen und zwar an folgenden Stellen: 1. am Hornhautrande; 2. in der Nähe des Optikuseintrittes und 3. an der der Chorioidea zugewandten Fläche. Diese pigmentirte innerste Schicht der Sklera ist einwärts von einer Lage platter Zellen bekleidet und wird auch als eine eigene Membran aufgefasst (Lamina fusca selerae). Auch die äussere Oberfläche der Sklera zeigt einen Ueberzug platter Zellen, die der Tenon'schen Kapsel angehören. Vorn ist an die Sklera die Conjunctiva sclerae durch lockeres, elastische Fasern enthaltendes Bindegewebe verschiebbar befestigt.

Die Cornea selbst ist in die Sklera eingefalzt, ähnlich wie ein Uhrglas in einen Uhrglasrahmen. An der hinteren Uebergangsstelle beider Häute befindet sich ein einfacher oder septirter, ein venöses Geflecht enthaltender Kanal, der Schlemm'sche Kanal. Derselbe wird vorn von der Hornhaut und Sklera, z. Th. auch vom Ursprungsabschnitt des M. ciliaris begrenzt. Die Sklera macht also die Hälfte der Wandung des Kanales aus und zeigt an der entsprechenden Stelle eine ringförmige Rinne, die sogenannte (innere) Skleralrinne.

Die Blutgefässe der Sklera stammen aus den vorderen Ciliargefässen. Die Kapillaren münden entweder in die Ciliarvenen oder in die Venae vorticosae ein. Die übrigen zahlreichen Gefässe ziehen durch die Sklera durch, um sich zur Chorioidea, Iris und zum Skleralrande zu begeben. An der Hornhautgrenze biegen die Kapillaren um.

2. Die Hornhaut.

Sie besteht aus folgenden Schichten: 1. aus dem vorderen Epithel; 2. aus der vorderen Basalmembran; 3. aus der eigentlichen Grundschicht der Hornhaut; 4. aus der Descemet'schen Haut; 5. aus dem Descemetschen Epithel.

Das vordere Epithel, speziell Corneaepithel genannt, hat in der centralen Partie der Cornea beim Menschen etwa 8 Schichten. Seine basale Fläche ist glatt; Bindegewebspapillen fehlen. Die basale Epithelschicht besteht aus cylindrischen Zellen von ungleicher Höhe; die nächst äusseren Schichten enthalten unregelmässig-polygonale Zellen, während die 2—3 oberflächlichsten Schichten aus platten Zellen zusammengesetzt sind. Alle Zellen des Corneaepithels sind miteinander durch Riffe verbunden, aber auch die basalen Flächen der Basalzellen sind mit kurzen Vorsprüngen besetzt, welche in die vordere Basalmembran sich einsenken.

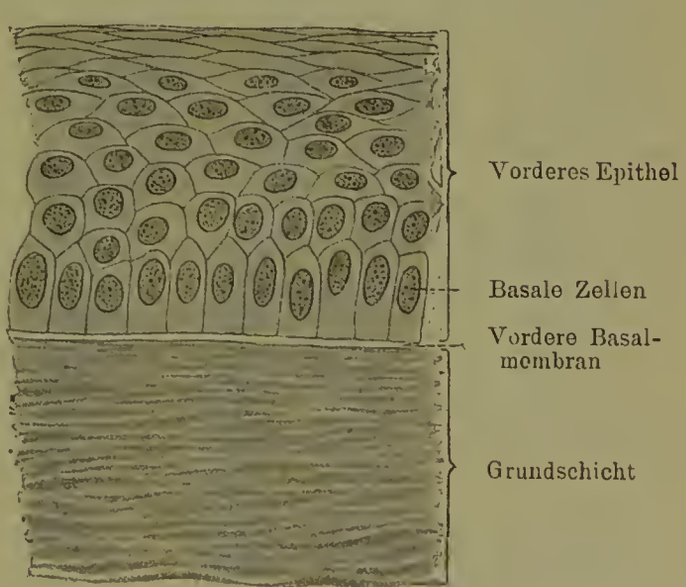


Fig. 228.
Schnitt durch die Hornhaut des Menschen. 500 mal vergr.

Die vordere Basalmembran hat beim Menschen eine ansehnliche Dicke und erscheint homogen, kann aber in Fibrillen zerlegt werden. Sie gehört weder zum elastischen noch zum fibrillären Bindegewebe und muss als Bildung sui generis betrachtet werden. Zahlreiche Nerven gehen

durch feine, in ihr vorhandene Poren bis in das Epithel hinein. Die Dicke dieser Glashaut nimmt skleralwärts ab und hört, etwa 1 mm von der Sklera entfernt, als solche ganz auf.

Die Grundschicht der Hornhaut, die man als Stratum proprium corneae bezeichnen kann, besteht aus Fibrillen, welche zu Bündeln und Lamellen gruppirt sind. Chemisch sind sie von echten Bindegewebsfasern nicht verschieden (Morochowetz), sind aber doppelbrechend. Die Zahl der Lamellen der menschlichen Cornea beträgt ungefähr 20. Ihre Fibrillen sind miteinander verkittet und verlaufen sowohl unter sich, als auch zur Oberfläche der Hornhaut in paralleler Anordnung, jedoch so, dass die Fibrillen der einen Lamelle die der unmittelbar vorhergehenden in einem Winkel von ungefähr 12° kreuzen. Die benachbarten Lamellen sind miteinander ebenfalls fest verkittet. Die oberflächlichste, der Basalmembran anliegende Lamelle ist aus feineren Fasern zusammengesetzt und der Verlauf ihrer Fibrillen kann als ein zur Oberfläche der Hornhaut schiefer bezeichnet werden. Zwischen der Descemet'schen Haut und der vorderen Glasmembran verlaufen Faserbündel, welche die Lamellen der Hornhaut durchbohren und durchbohrende Fasern genannt werden.

Fig. 229.

Hornhautkörperchen vom Hund. 640 mal vergr. Technik Nr. 318.

Zwischen den Lamellen sind eigenthümliche, plattgedrückte, mit Fortsätzen versehene Zellen gelegen, die Hornhautzellen; sie liegen in besonderen Höhlen der Grundsubstanz, den Hornhautkörperchen. Durch verschiedene Methoden (s. Technik 317, 318) lassen sich diese Hornhautkörperchen als Bestandtheile eines komplizirten Lücken-Saftkanalsystems darstellen, dessen Deutung wohl zu den schwersten Aufgaben der Histologie gehört.

Vom didaktischen Standpunkte ist es am zweckmässigsten, wenn man die Grundsubstanz der Cornea mit einem Lamellensystem von unverkalkten, gefässlosen Knochen, die Hornhautkörperchen mit Knochenkörperchen vergleicht. Der fibrilläre Bau der Lamellen erklärt sich dann von selbst: die zahlreichen Anastomosen zwischen den Hornhautkörperchen würden den Primitivröhrchen des Knochens, die Hornhautzellen mit ihren Fortsätzen den Knochenzellen zu vergleichen sein. In dem feinen Lückensystem der Hornhaut cirkulirt, wie in den Primitivröhrchen des Knochens, Lymphplasma.

Dieses Lückensystem steht mit den am Cornearande vorhandenen Lymphbahnen im Zusammenhange.

Von diesem Gesichtspunkte aus würden sich noch manche andere Einzelheiten erklären lassen; man könnte z. B. die perforirenden Fasern mit den Sharpey'schen des Knochens vergleichen etc. Allein es liegen hier höchstwahrscheinlich nur analoge, nicht gleiche Verhältnisse vor.

Die Descemet'sche Membran ist nicht so innig mit der Grundschicht der Hornhaut verbunden wie die vordere Glashaut. Sie ist in der Mitte der Hornhaut am dünnsten und verdickt sich gegen ihren Rand. Sie lässt sich in feinere Lamellen zerlegen, ist sehr elastisch, resistent gegen Säuren und Alkalien, kann aber mit Trypsin leicht verdaut werden.

Das Descemet'sche Epithel besteht aus niederen ziemlich regelmässigen, 6-eckigen Zellen, welche bei einigen Vertebraten (z. B. Taube, Ente, Kaninchen) die Eigenthümlichkeit zeigen, das ihre der Descemetschen Membran zugewandte Hälfte faserig erscheint. Vermittelst dieser Fasern hängen benachbarte und auch weit abstehende Zellen unter einander zusammen. Es sind hier in einer ausgezeichneten Weise Fasern zur Ausbildung gelangt, welche, die Zellen durchziehend, sie miteinander verbinden — Verhältnisse, die wir bei den Riffzellen der Epidermis schon angetroffen haben.

Die Cornea ist gefässlos. Im fötalen Leben aber bilden Kapillaren aus den Aa. ciliar. ant. ein hart unter dem Epithel gelegenes, präcorneales Gefässnetz, das vor der Geburt obliterirt, bei Neugeborenen selten noch angetroffen wird. Es erhält sich am Cornealrande als episklerales oder subconjunctivales Randschlingennetz. Feine Zweige der Aa. ciliar. ant. ziehen oberflächlich an der Sklera bis zum Cornealrande und bilden da ein in Schlingen abschliessendes Netz von Kapillaren, aus welchem zahlreiche, zunächst netzförmig verbundene feine Venen hervorgehen, die in die Vv. cil. ant. Abfluss haben.

Auch die Conjunctivalgefässe bilden gegen die Cornea ein Randschlingennetz, das mit dem episkleralen Verbindung haben soll (Leber).

Bei pathologischen Reizungszuständen kann sich die Cornea aus dem episkleralen Randschlingennetz vaskularisiren.

Die Nerven der Hornhaut stammen aus dem N. ciliaris und bilden am Rande derselben ein Geflecht, aus welchem marklos gewordene Fasern in die Hornhaut eindringen. Hier bilden sie zunächst einen oberflächlichen, „subbasalen", dann einen zweiten „Grundplexus", welcher letztere in der ganzen Grundschicht mit Ausnahme ihres inneren Drittels sich ausbreitet. Die beiden Plexus stehen miteinander durch zahlreiche Anastomosen in Verbindung.

Früher wurden direkte Verbindungen zwischen den Hornhautzellen und den Fasern beider Plexus angenommen, welche Anschauung sich aber gegenwärtig nicht mehr halten lässt.

Von dem subbasalen Plexus treten Nerven durch die vordere Glashaut und breiten sich, auf der vorderen Fläche der letzteren ein Geflecht bildend (Plexus subepithelialis), aus. Erst von diesem gehen Nervenfädchen zwischen die Epithelzellen hinein, verzweigen sich dort, enden mit Knöpfchen und auch mit anders gestalteten Enden und manche von ihnen gelangen bis nahe an die Oberfläche des Epithels. (Rollett 71, Ranvier 81.)

D. Tunica vasculosa.

1. Die Chorioidea.

An der Chorioidea unterscheiden wir von aussen nach innen folgende Schichten: 1. die Suprachorioidea; 2. die Grundschicht der Chorioidea oder die Tunica vasculosa Halleri; 3. die Choriokapillaris und 4. die Glashaut oder die Glaslamelle.

Die Suprachorioidea besteht aus einer Anzahl von lockeren, sich verzweigenden und anastomosirenden Lamellen, welche sich unmittelbar an die Membrana fusca sclerae anschliessen. Die Grundsubstanz dieser Lamellen

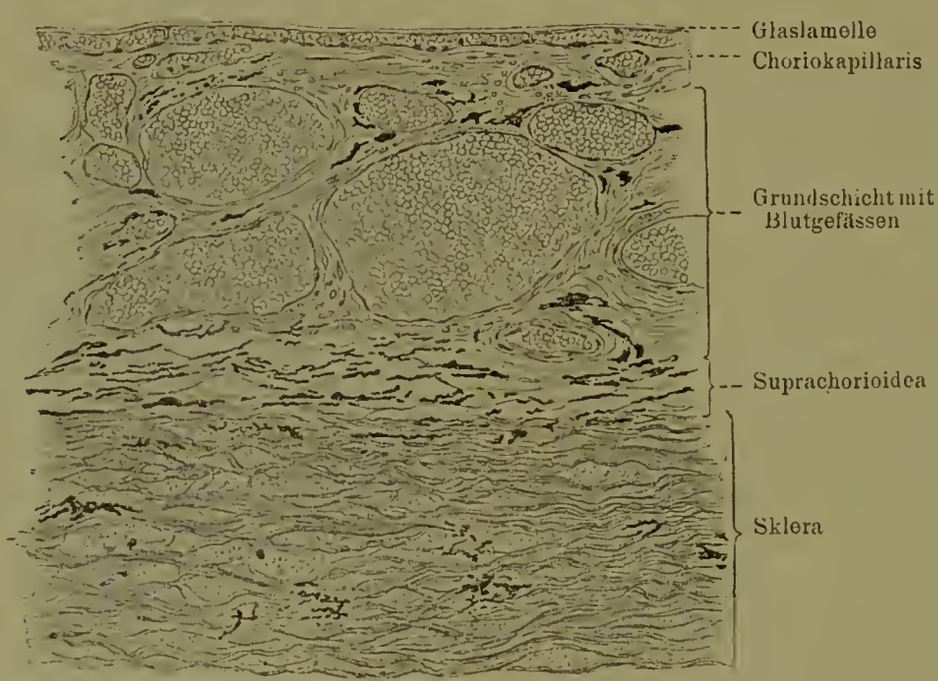


Fig. 230.

Durchschnitt durch die Chorioidea des Menschen. 130 mal vergr.

besteht aus Bindegewebs- und namentlich aus elastischen Fasern, welchen spärliche Bindegewebszellen beigemengt sind. Es kommen hier in variabler Anzahl auch Pigmentzellen vor. — Die Lamellen sind von einem Plattenepithel überzogen und die Gesammtheit der Lücken und Spalten zwischen denselben und zwischen ihnen und der M. fusca repräsentirt ein Saftkanalsystem (die perichorioidealen Lymphräume).

Die Grundschicht der Chorioidea wird ebenfalls aus ähnlichen Lamellen gebildet, die aber hier viel dichter an einander liegen. Den Hauptbestandtheil dieser Schicht bilden die Gefässe, und zwar sind es hier noch Getässe gröberen Kalibers, keine Kapillaren. Sie sind so angeordnet, dass die gröberen von ihnen (die Venen) mehr in der äusseren Partie der Schicht gelegen sind. Die venösen Gefässe konvergiren an vier Stellen des Augapfels, und zwar in der Mitte je eines Quadranten zu den vier Venae vorticosae. Die Arterien dagegen haben einen mehr meridionalen Verlauf.

Die Choriokapillaris ist pigmentfrei und besteht der Hauptsache nach aus kapillaren Gefässen, welche besonders dichte Maschen in der Gegend der Macula lutea bilden. Indem die venösen Kapillaren zu kleineren Venen zusammenfliessen, ordnen sie sich zu länglichen, radiär angeordneten Maschen und bilden auf diese Weise die mehr oder weniger ausgeprägten Stellulae vasculosae Winslowii.

Die Glaslamelle ist strukturlos, zeigt aber an ihrer äusseren Fläche die Abdrücke von den Gefässen der Choriokapillaris, an ihrer inneren dagegen die des Pigmentepithels der Membrana pigmenti.

An der Ora serrata ändert die Chorioidea ihren Charakter, so dass am Orbiculus ciliaris keine Choriokapillaris mehr vorhanden ist. Die Venen sind hier nach innen von den Arterien gelegen. Das Gewebe der Chorioidea nimmt hier eine mehr indifferente, bindegewebige Beschaffenheit an; als hintere Begrenzung kommt noch der hintere Theil des meridionalen Abschnittes des Ciliarmuskels hinzu.

An der Grenze des Orbiculus ciliaris kommt es zur Ausbildung der Processus ciliares, deren innere Grenze die Glaslamelle, deren äussere der Ciliarmuskel bildet.

Der M. ciliaris wird nach der vorderen Augenkammer zu vom Lig. pectinatum, nach aussen durch die Cornea und Sklera, nach hinten durch die Grundsubstanz der Chorioidea, des Orbiculus und der Ciliarfortsätze begrenzt. Die Elemente sind glatte Fasern. Dieser Muskel zerfällt in drei Portionen: die äussere oder meridionale zieht von der Membrana Descemeti und deren die innere Wandung des Schlemm'schen Kanals bildenden Fortsetzung zum hinteren Abschnitt des Orbiculus ciliaris; der Ursprung der mittleren Portion ist der nämliche, jedoch breiten sich ihre Fasern, auf einem Meridionalschnitt gedacht, fächerförmig (radiär) aus und nehmen für ihren Ansatz am Orbiculus und den Processus ciliares eine grosse Fläche in Anspruch. Der radiäre Zug der Fasern ist von cirkulär verlaufenden Bündeln unterbrochen. Die dritte Portion liegt an der innern Seite des Ciliarkörpers, zwischen dem Lig. pectinatum, dem Proc. ciliaris und der mittleren Portion des Muskels. Es sind mehrere cirkulär verlaufende Bündel, welche zusammen als Müller'scher Muskel bezeichnet werden, während die beiden ersten Portionen den Brücke'schen Muskel oder den Tensor chorioideae darstellen.

Zwischen dem M. ciliaris und der Descemet'schen Haut befindet sich ein intermediäres, zellenreiches Gewebe, welches als eine Fortsetzung dieser Haut aufgefasst werden kann und die hintere Wand des Schlemm-schen Kanals bildet.

Eine andere peripher und nach hinten gerichtete, die vordere Augenkammer ringförmig begrenzende und an der Basis der Iris endende Fort-

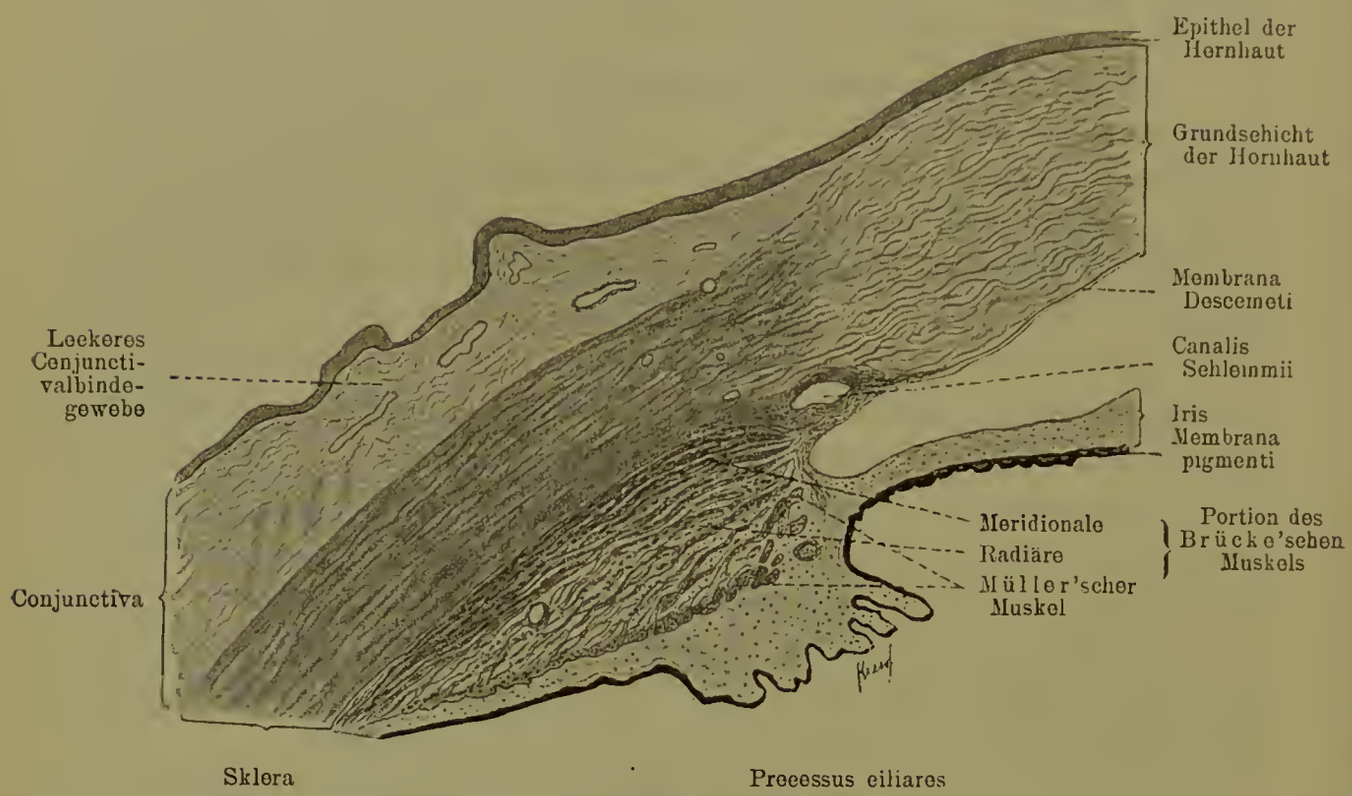


Fig. 231.

Meridionalschnitt durch den Ciliarkörper des Menschen. 25 mal vergr.

setzung der Deseemet'schen Haut ist das Lig. peetinatum iridis. Dasselbe besteht aus Fasern und Platten, welche mit plattem Epithel bekleidet sind und mit einander kommunieirende, im Ligamentum gelegene Lymphräume (Fontana'schen Raum) begrenzen. Die letzteren stehen einerseits mit den perivaskulären Räumen des venösen Plexus des Schlemm-schen Kanals, andererseits mit der vorderen Augenkammer in Verbindung.

Die Chorioidea bezieht ihre Arterien aus den Aa. eiliares post. breves, longae und aus den Aa. eiliares ant. Die Aa. eil. post. breves durchbohren in der Nähe des N. opticus die Sklera, treten in Beziehung zu den Netzhautgefässen und verbreiten sich in der Chorioidea, wo sie die Choriokapillaris bilden. Die Aa. ciliares post. longae (eine mediale und eine laterale) durchbohren die Sklera und laufen zwischen Chorioidea und Sklera nach vorn, bilden dort den Circulus arteriosus iridis major, versorgen den Ciliarmuskel, die Ciliarfortsätze und die Iris und anastomosiren im Orbiculus ciliaris mit dem System der Aa. ciliares post. breves und mit den Aa. ciliares anticae. Die letzteren laufen mit und in den geraden

Augenmuskeln, treten am vorderen Ende der Sklera in die letztere ein und geben Aeste zum Circulus arteriosus iridis major und zum Ciliarmuskel ab, und anastomosiren zugleich mit den Aa. ciliares posticae.

In der Iris verlaufen die Gefässe im Allgemeinen radiär, jedoch mit einander anastomosirend und Kapillaren bildend und lassen am inneren Pupillenrande den Circulus art. iridis minor hervorgehen.

Aus dem Gebiete der Aa. ciliares posticae wird das Blut der Hauptsache nach in die Vv. vorticosae abgeführt (siehe diese).

Aus dem Gebiete der Aa. ciliares anticae wird das Blut durch gleichnamige Venen abgeführt. In die Vv. ciliares ant. ergiesst sich auch das Blut aus dem Schlemm'schen Kanal, der als immer offener venöser Sinus zu betrachten ist. Ausserdem beziehen diese Venen noch venöses Blut aus der Konjunktiva. (Leber.)

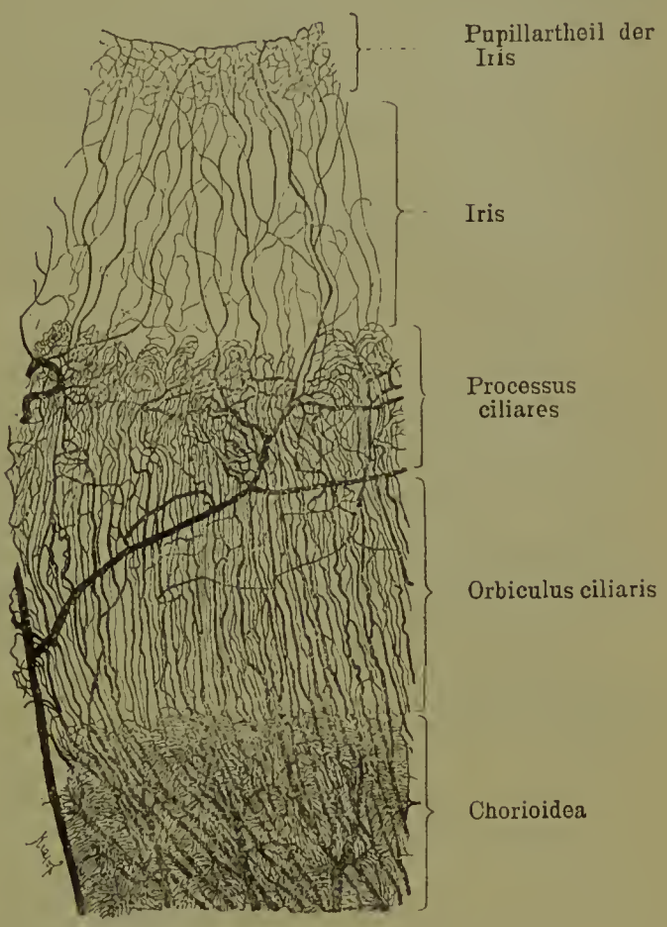


Fig. 232.
Blutgefässe der Chorioidea und Iris des Menschen injicirt. 7 mal vergr.

2. Die Iris.

Die Iris ist als die Fortsetzung der Chorioidea zu betrachten, deren Grundschicht in die der Iris übergeht und deren Glashaut in die hintere Glaslamelle oder die Bruch'sche Haut der Iris sich direkt fortsetzt. Ausserdem hängt die Iris mit ihrer vorderen peripheren Partie mit dem Lig. pectinatum zusammen.

Wir haben bei der Iris von vorne nach hinten folgende Schichten zu unterscheiden: 1. das vordere Epithel; 2. die Grundschicht mit dem Sphincter pupillae; 3. die Bruch'sche Membran und 4. das doppelschichtige Epithel der Pars iridica membranae pigmenti.

Das vordere Epithel ist eine einfache Lage unregelmässig-polygonaler und unpigmentirter Zellen. Dasselbe geht direkt in das Epithel des Lig. pectinatum über.

Die Grundschicht besteht in ihren vorderen Lagen aus einem feinen, zellenreichen, retikulirten Gewebe (retikulirte Schicht). Die übrigen

Lagen, die Hauptmasse der Grundschicht, bilden die Gefässschicht derselben. Die Gefässe haben hier die Eigenthümlichkeit, dass sie von dicken cirkulären Bindegewebsfasern bekleidet werden (bindegewebigen Gefässscheiden). Die Muskelschicht der Gefässwand fehlt gänzlich.

Auch die Nerven sind von starken Bindegewebsformationen eingehüllt.

Bei nicht albinotischen Augen trifft man stets Pigment im Bindegewebe an.

An der hinteren inneren Fläche der Grundschicht findet sich der M. sphincter pupillae, dessen glatte Fasern cirkulär um die Pupille verlaufen.

Die Brueh'sche Membran ist eine glashelle Haut. An der vorderen Fläche derselben und mit ihr fest verbunden treffen wir eine Lage spindelförmiger Zellen, deren langer Durchmesser radiär gerichtet ist. Diese Zellen enthalten Pigment. Die genaue mikroskopische Untersuchung dieser Gebilde spricht mit grosser Wahrscheinlichkeit für die muskulöse Natur dieser Elemente. Man hätte es hier also mit einem M. dilatator pupillae zu thun.

Das hintere Epithel ist die direkte Fortsetzung der Membrana pigmenti und besteht hier aus zwei Schichten von Zellen, welche beide pigmentirt sind. (Vergl. Retzius **93**.)

E. Die Tunica interna Bulbi.

Sie besteht aus zwei Blättern. Das äussere Blatt ist die Membrana pigmenti, das Innere die Retina.

1. Die Membrana pigmenti.

Die Pigmentschicht entsteht, wie wir sahen, aus dem äusseren Blatt der sekundären Augenblase. Sie besteht aus regelmässigen sechseckigen Zellen, welche schwarzes Pigment in Körnchen enthalten. Die innere Fläche dieser Zellen besitzt lange, faden- und fransenförmige Fortsätze, in welchen die Aussenglieder der sogleich zu erwähnenden Stäbchen und Zapfen stecken. Der Kern der Pigmentzellen liegt in der Fussplatte der Zelle und ist nicht pigmentirt. Die Vertheilung des Pigmentes ist, je nachdem die Retina belichtet oder im Dunkeln war, verschieden. In der Dunkelretina ist das Pigment gleichmässig in der ganzen Zelle vorhanden; in der belichteten Retina sammelt es sich im äusseren Theile der Zelle; die Pigmentkörperchen sind also innerhalb der Zelle beweglich (Kühne **79**).

2. Die Retina im Allgemeinen.

An der Retina unterscheiden wir verschiedene Regionen: 1. die Maeula lutea; 2. die Region der Papille (Pap. nervi optici); 3. die Ora serrata;

4. die Pars ciliaris retinae und 5. die Pars iridica retinae. Es ist zweckmässig, mit der Betrachtung jener Partie der Retina anzufangen, die zwischen der Ora serrata und der Papilla nervi optici gelegen ist und am wenigsten modifizirt ist.

Wir würden hier folgende Schichten zu unterscheiden haben: 1. die Schicht der Sehzellen; 2. die äussere molekuläre Schicht; 3. die innere Körnerschicht; 4. die innere molekuläre Schicht; 5. die Ganglienzellenschicht; 6. die Optikusfaserschicht. Ausserdem hätten wir die Stützelemente der Retina, die Müller'schen Fasern mit der Membrana limitans interna und externa zu betrachten.

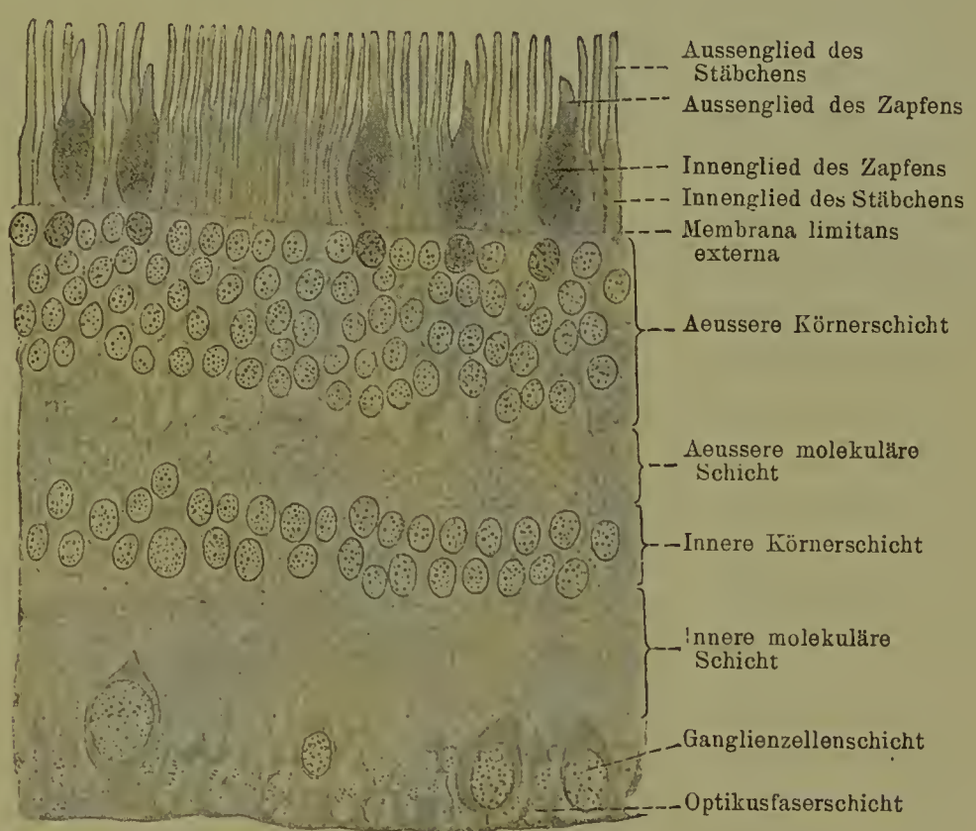


Fig. 233.

Sehnitt durch die Retina des Menschen. 700 mal vergr.

Die Sehzellen sind Stäbchen-Sehzellen oder Zapfen-Sehzellen. Die ersteren bestehen aus einem Stäbchen und einer Stäbchenfaser mit ihrem Kern. Das Stäbchen zeigt zwei Glieder, ein Aussenglied, das bei Einwirkung einiger Reagentien (s. Technik) in eine grosse Anzahl querer Scheiben zerlegbar und doppelbrechend ist, und ein Innenglied. Letzteres ist weniger durchsichtig als das Aussenglied; sein inneres Ende zeigt an der Aussenseite eine feine Längsstrichelung, welche auf Eindrücke der später zu erwähnenden „Faserkörbe" der Müller'schen Fasern zurückzuführen ist. Im äusseren Theile des Innengliedes ist bei niederen Wirbelthieren ein Stäbchenellipsoid (oder Fadenapparat) ohne Weiteres nachweisbar; bei Säugethieren und beim Menschen gelingt dieses schwieriger. Es

ist ein plan-konvexer, längsgestrichelter Körper, dessen plane Seite mit der Aussenfläche des Innengliedes zusammenfällt, dessen innere konvexe Fläche an der Grenze zwischen dem äusseren und mittleren Drittel des Innengliedes liegt. Die Stäbchenfasern reichen bis zur äusseren molekulären Schicht der Retina, wo sie kugelförmige Anschwellungen zeigen. Der Kern der Stäbchensehzellen befindet sich in ihrer Faser und liegt in verschiedenen Höhen derselben, am seltensten unmittelbar am Innenglied. Bei verschiedenen Fixirungen und Tinktionen erscheinen die Stäbchenkerne in mehrere Zonen, welche sich abwechselnd heller und dunkler färben, zerlegt.

Die Zapfen-Sehzelle zerfällt wie die Stäbchensehzelle in einen Zapfen und eine Zapfenfaser mit ihrem Kern.

Der Zapfen ist im Ganzen kürzer als das Stäbchen. Sein Innenglied ist bedeutend breiter als das des Stäbchens. Das Zapfenellipsoid nimmt etwa die äusseren $^2/_3$ des Innengliedes ein. Das Aussenglied hat eine mehr konische Gestalt.

Die Zapfenfaser reicht ebenfalls bis zur äusseren molekulären Schicht, wo sie mit einer zerfaserten Fussplatte endet. Ihr etwas grösserer Kern liegt stets in der Nähe des Aussengliedes. Die inneren Flächen der Innenglieder, sowohl der Zapfen- als auch der Stäbchensehzellen, liegen in einer Ebene, welche der Membrana limitans ext. oder der Membrana fenestrata, einer Bildung der Müller'schen Stützfasern, entspricht. Die Fasern und die Kerne (Körner) der Stäbchen- und Zapfensehzellen sind demnach zwischen der Membrana limit. ext. und der äusseren molekulären Schicht gelegen. Man kann also die Schicht der Sehzellen, wie es noch jetzt geschieht, in die Schicht der Zapfen und Stäbchen und in die der äusseren Körner zerlegen.

Die äussere molekuläre Schicht besteht 1. aus der Neuroglia der Müller'schen Fasern; 2. aus den Ausläufern der basalen Theile der Sehzellenfasern; 3. aus Ausläufern der Dendriten der bipolaren Zellen der inneren Körnerschicht, Verhältnisse, welche wir bei der Besprechung des Zusammenhanges der Elemente der Retina näher berühren werden.

Die innere Körnerschicht enthält 1. die kernhaltigen Abschnitte der Müller'schen Stützfasern; 2. die bipolaren, in verschiedenen Höhen der Schicht dicht aneinander und senkrecht zur Schicht gelegenen Ganglienzellen mit ovalen Kernen; 3. horizontal verlaufende, in der äusseren Partie der Schicht gelegene Ganglienzellen und 4. die an der inneren Grenze der Schicht befindlichen, fast eine kontinuirliche Lage bildenden sogenannten Spongioblasten mit ihren etwas grösseren Kernen. Die zahlreichen Fortsätze dieser Spongioblasten liegen in der inneren molekulären Schicht, deren genaue Zusammensetzung wir ebenfalls weiter unten angeben werden.

Die Ganglienzellenschicht besteht, ausser den auch hier durchziehenden Müller'schen Fasern, aus centrifugalen Neuriten und aus multipolaren Ganglienzellen, deren Dendriten nach aussen und deren Neuriten zur Optikus-

faserschicht ziehen. Ihre Grösse ist verschieden, der Kern typisch: relativ gross, chromatinarm und mit einem stets deutlichen grösseren Kernkörperchen versehen (das Nähere unten).

Die Nervenfaserschicht enthält beim Menschen nur marklose Fasern.

Alle diese besprochenen Verhältnisse sind für den grössten hinter der Ora serrata befindlichen Theil der Retina typisch; die Partie in der Nähe der Papilla N. optici und die Macula lutea sind modifizirt und müssen für sich besprochen werden.

3. Region der Papilla nervi optici.

Die Papilla Nervi opt. ist die Eintrittsstelle des Nervus opticus in die Retina. Im Centrum der Papille, an derjenigen Stelle, wo die Nervenfasern radiär auseinander weichen, um sämmtliche Gebiete der Retina zu versorgen, befindet sich eine kleine, trichterförmige Grube, die physiologische Exkavation. Die Fasern des N. opticus verlieren während ihres Durchtrittes durch die Sklera und Chorioidea die Markscheide und begeben sich dann, sämmtliche Schichten der Retina durchsetzend, zur inneren Fläche der letzteren, auf welcher sie sich in einer allmählich dünner werdenden Schicht bis zur Ora serrata ausbreiten. Durch die Umbiegung der Nervenfasern und dadurch, dass sie, während des Durchtrittes durch die Augenblase, alle an einer und derselben Stelle ihre Markscheide verlieren, wird der Nerv plötzlich dünner, wodurch unterhalb der Ausbreitungsstelle der Fasern eine ringförmige

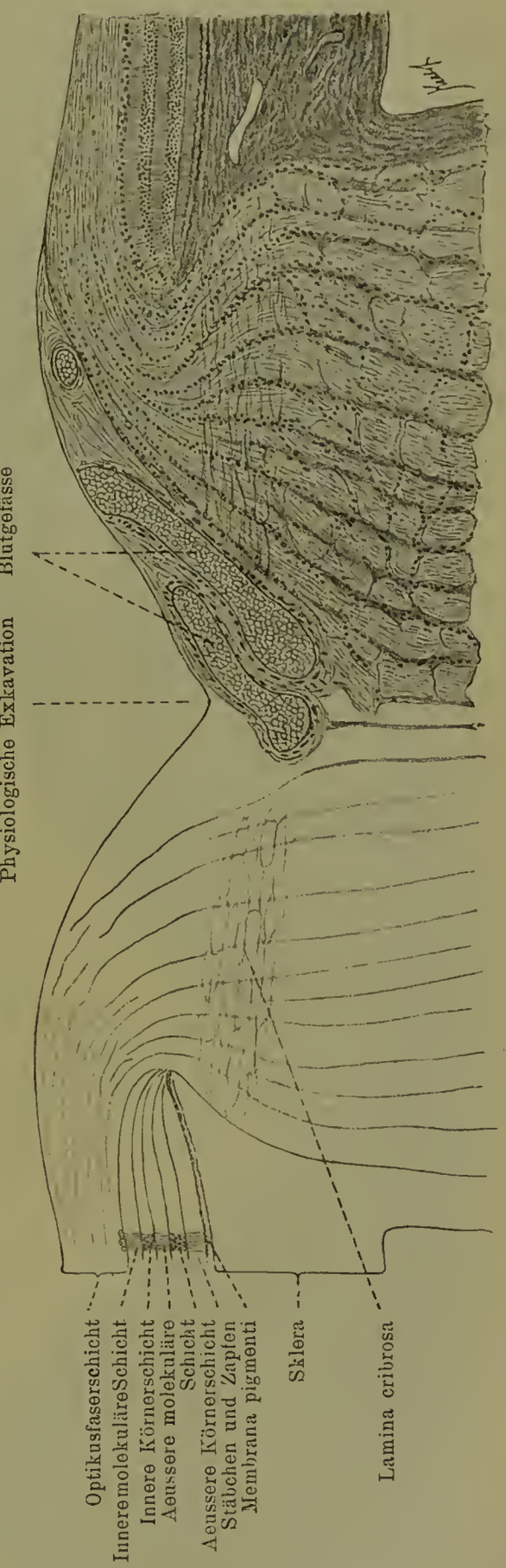


Fig. 234.
Durchschnitt durch die Eintrittsstelle des Sehnerven vom Menschen. 65 mal vergr.

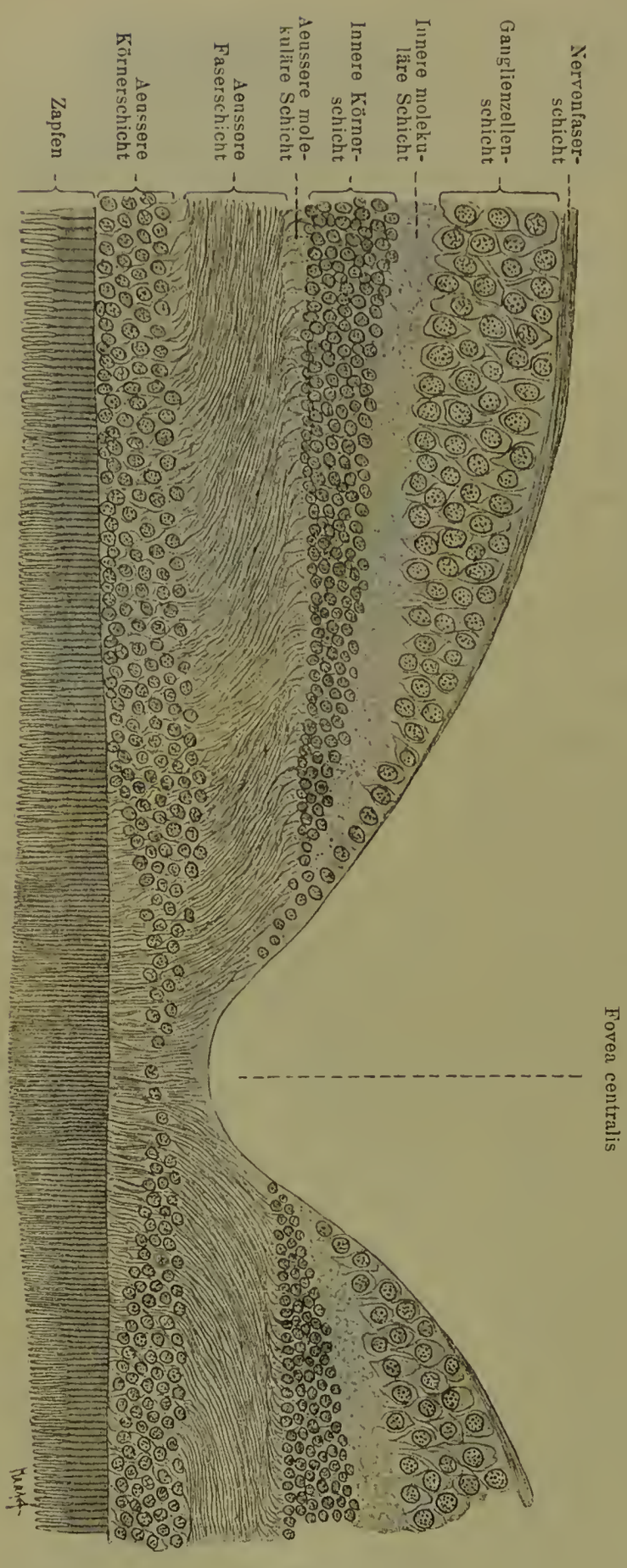


Fig. 235.

Durchschnitt durch die macula lutea und fovea centralis des Menschen. 240 mal vergr.

Rinne um den Nerven gebildet wird. In diese Rinne sind nun die drei Augenhäute eingefalzt. Die Retina ist an dieser Stelle unterbrochen, jedoch so, dass ihre äusseren Schichten bis zum Grund der Rinne vordringen, die inneren schon am Rande derselben aufhören. In vielen Fällen sind die äusseren Schichten der Retina von den Nerven durch eine dünne Schicht Stützgewebe (intermediäres Gewebe) getrennt.

4. Region der Macula lutea.

Die Macula lutea zeigt in ihrer Mitte eine muldenförmige Vertiefung, die Fovea centralis; die tiefste Stelle derselben, der Fundus, liegt annähernd in der Sehachse; hier sind die Schichten der Retina im Wesentlichen auf die Schicht der Zapfen-Sehzellen reduzirt. Der Rand dieser Vertiefung ist verdickt, was durch Zunahme der Nerven- und Ganglienzellenschicht bedingt wird. Gegen den Fundus der Fovea hin verdünnt sich allmählich jede der vier inneren Schichten der Retina und zwar in der Weise, dass

zuerst die innerste Schicht und dann successive die folgenden drei gegen die Fovea an Dicke abnehmen; die innere molekuläre Schicht scheint indessen den Fundus der Fovea zu erreichen. Wie wir angedeutet haben, befinden sich an letzterem Orte nur die Zapfensehzellen, die Stäbchensehzellen fehlen hier völlig. Da nun die Zapfensehzellen ihre Kerne in der Nähe des Zapfens haben, und die Zapfenfasern, um zu den Körnern der inneren Körnerschicht zu gelangen, hier einen Bogen beschreiben müssen, so entsteht dadurch eine eigenthümliche, aus schief gestellten Fasern bestehende Schicht, die sogenannte äussere Faserschicht. Mit anderen Worten: die Fasern dieser Region treten deshalb so deutlich hervor, weil sie durch die hier abwesenden Stäbchenkerne- und fasern nicht verdeckt werden. Andeutungen der äusseren Faserschicht, d. h. der Schicht der frei hervortretenden Sehzellenfasern, fehlen übrigens an anderen Stellen der Retina nicht ganz, indem die Stäbchenkerne die äussere molekuläre Schicht in der Regel nicht berühren.

Die gelbliche Färbung der Fovea centralis rührt von in den Schichten der Retina gelöstem Pigment her. Nur die Zapfensehzellen enthalten es nicht.

5. Ora serrata, Pars ciliaris retinae und Pars iridica membranae pigmenti.

An der Stelle der Ora serrata wird die Retina plötzlich dünner und fällt hier schräg ab, jedoch so, dass diese Verdünnung in einer gezackten Linie erfolgt. Schon vorher erfahren ihre Schichten bedeutende Reduktionen, dann hören einzelne von ihnen gänzlich auf: zuerst die Optikusfaserschicht, dann die Ganglienzellenschicht, es schwinden die Stäbchen- und Zapfensehzellen und es erscheint statt ihrer ein indifferentes Epithel. Zuletzt hört die innere molekuläre, dann auch die innere Körnerschicht auf. Die Pigmentschicht der Retina büsst allmählich ihre nach innen gerichteten Fortsätze ein. In der Region der Ora erfahren die Stützfasern eine verhältnissmässig starke Entwickelung.

Die Pars ciliaris retinae besteht im Wesentlichen aus zwei einfachen Zellenlagen, von welchen die äussere der Pigmentschicht, die innere dem Epithel der inneren sekundären Augenblase entspricht. Aehnlich verhält sich die Pars iridica der Membrana pigmenti, die zwei Lagen von Pigmentzellen aufweist.

6. Die Müller'schen Fasern der Retina.

Die Stütz- oder die Müller'schen Fasern der Retina sind genetisch betrachtet, wie die ganze Retina, ektodermalen Ursprungs und repräsentiren hier eine hochentwickelte Form einer Art von Glia-Elementen des Centralnervensystems. Sie durchsetzen die Retina von innen her bis zu den basalen Theilen der Innenglieder der Stäbchen- und Zapfenschicht.

Eine Müller'sche Stützfaser ist eine lange Epithelzelle, welche nach innen allmählich in eine oder mehrere breite Fussplatten ausläuft, die mit den benachbarten Platten aneinanderstossend, eine Art Membran, die M. limitans interna, bilden. In ihrem Verlaufe durch die Retina nimmt jede Faser innerhalb der von ihr durchsetzten Schicht besondere, auf ihre hohe Plasticität hinweisende Charaktere an. So ist sie innerhalb der molekulären Schichten mit im Allgemeinen querverlaufenden Fortsätzen und Plättchen versehen. Innerhalb der Körnerschichten dagegen weist sie zahlreiche seitliche Mulden auf, welche als Abdrücke aufgefasst werden müssen, die die Körner an ihr erzeugen. An der Innenfläche der Zapfen und Stäbchen enden die Müller'schen Fasern mit Endplättchen, welche Cuticularbildungen entsprechen und zu einer Membran, der Memb. limitans externa, unter einander verschmolzen sind. Diese Membran wird von den Sehzellenfasern durchbohrt und in Folge dessen auch als Membrana fenestrata bezeichnet. Die eben betrachteten Endplättchen der Fasern geben nun nach aussen kurze steife Fädchen ab, die sich zu Faserkörben gruppiren, in welchen die basalen Theile der Innenglieder der Stäbchen und Zapfen sitzen.

7. Zusammenhang der Elemente in der Retina.

Wir wollen hier den muthmasslichen Zusammenhang der Elemente des inneren Blattes der Retina auseinandersetzen, wie er namentlich seit der Anwendung der Golgi'schen Methode, hauptsächlich nach den Arbeiten von Ramon y Cajal, jetzt aufgefasst wird:

1. Die inneren Fortsätze der Stäbchen enden in der äusseren molekulären Schicht mit kleinen Anschwellungen, die der Zapfen mit breiteren verzweigten Füsschen. Hier sind auch die Endausbreitungen der Dendriten und Neuriten gewisser Zellen der inneren Körnerschicht gelegen.

2. Die innere Körnerschicht. Sie besteht a) aus horizontalen unmittelbar unterhalb der molekulären Schicht liegenden Zellen; b) aus bipolaren Zellen, welche die Hauptmasse dieser Schicht ausmachen und c) aus der Schicht der Spongioblasten, deren Körper an der Grenze der Körner- gegen die molekuläre Schicht liegen.

Die horizontalen Zellen (a) senden ihre Dendriten in die molekuläre Schicht; ihr Neurit verläuft horizontal, sendet in die letztere zahlreiche Collateralen ab und endet dortselbst mit Telodendrien. Diese Zellen sind von zweierlei Art: die kleineren von ihnen verbinden mit ihren Dendriten und Neuriten durch Kontakt die Zapfen unter einander; die andere, grössere und tiefer gelegene Art verbindet in derselben Weise die basalen Enden der Stäbchen. Einige wenige Zellen der zweiten Art senden einen oder zwei Dendriten durch die innere Körnerschicht in die innere molekuläre Schicht.

Die bipolaren Zellen (b) zerfallen in: α) bipolare Zellen der Stäbchen, deren Dendrit die basalen Theile der letzteren umspinnt, und

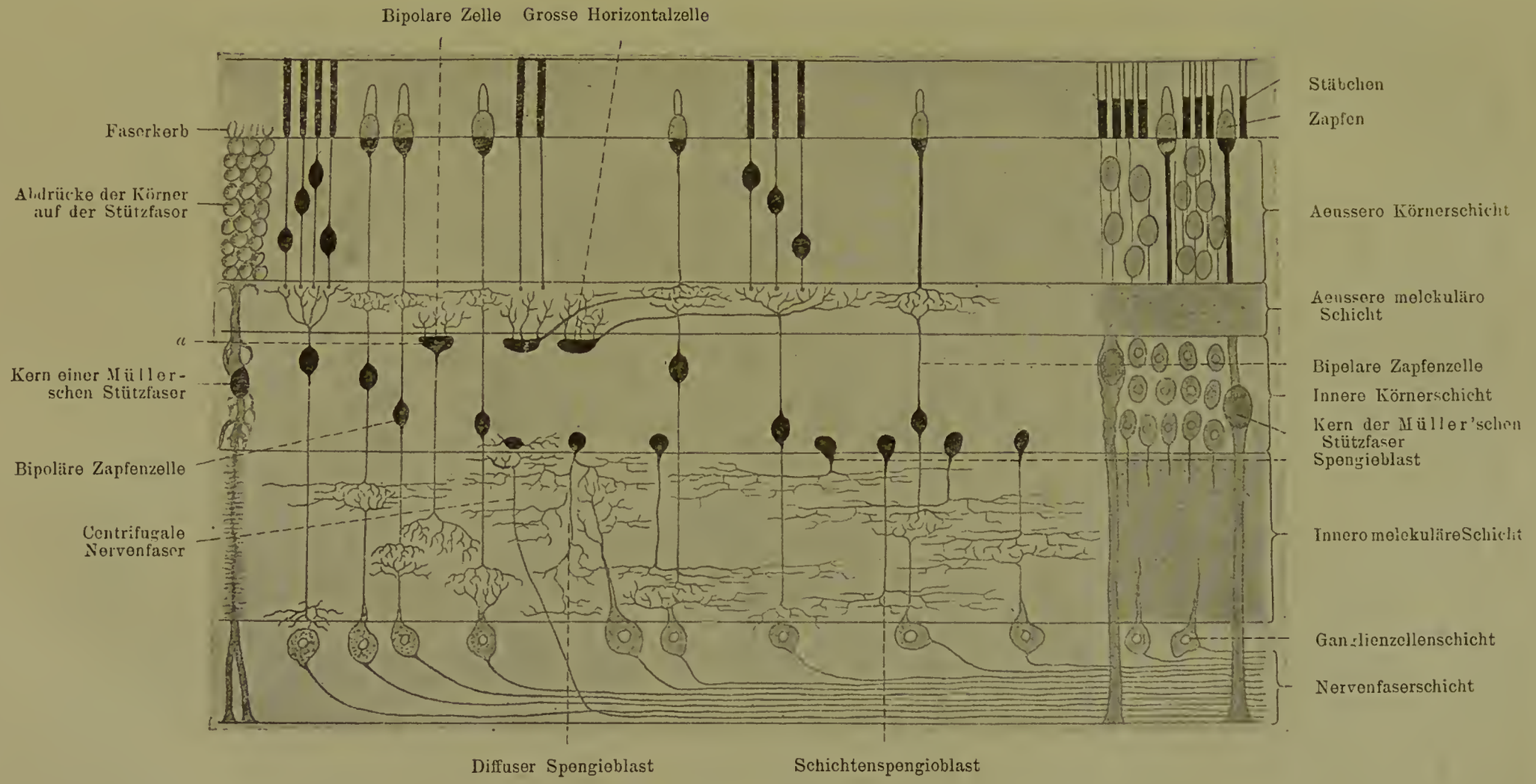


Fig. 236.

Schema der Retina nach Ramon y Cajal.

Die Linio *a*, nachdem sie die Müller'sche Faser getroffen hat, schneidet eine bipolare Stäbchenzelle, dann zwei bipolare Zapfenzellen und endet im Körper einer bipolaren Zapfenzelle.

deren Neurit in der Nähe des Körpers der Ganglienzellen in der gewöhnlichen Weise endet; β) bipolare Zellen der Zapfen. Die Dendriten der letzteren, welche ebenfalls in der äusseren molekulären Schicht enden, gehen dort Beziehungen zu den basalen Fortsätzen der Zapfen ein. Ihre Neuriten treten durch ihre Endbäumchen in verschiedenen Etagen der molekulären Schicht mit den Dendriten der Ganglienzellen in Kontakt. γ) Ausserdem giebt es bipolare Zellen, welche in ähnlicher Weise, wie bei α und β, einerseits den Kontakt zwischen Stäbchen und Zapfen, andererseits einen solchen zwischen Stäbchen, Zapfen und den Ganglienzellen vermitteln.

3. Die innere molekuläre Schicht. Man hätte sich dieselbe als aus fünf Lagen bestehend zu denken. Die Mehrzahl der Spongioblasten der inneren Körnerschicht senden ihre Fortsätze abwärts bis in die innere molekuläre Schicht, in welcher die einen von ihnen in der ersten, die anderen in der zweiten, die dritten in der dritten Grenzfläche der Lagen der inneren molekulären Schicht u. s. w. mit weit ausgebreiteten feinen Ramifikationen endigen; ausser diesen sog. Schichtenspongioblasten giebt es noch andere, die sog. diffusen Spongioblasten, welche ihre Ramifikationen gleichzeitig in mehrere oder in alle der erwähnten Grenzflächen der Lagen aussenden.

Neben den Verzweigungen der erwähnten Spongioblasten kommen hier noch autochtnone Spongioblasten vor, welche dann in einer der erwähnten Flächen der molekulären Schicht liegen und ihre Verzweigungen horizontal ausbreiten. Ausser allen diesen Gebilden verbreiten sich in der inneren molekulären Schicht noch die Dendriten der Zellen der Ganglienzellenschicht, zu deren Betrachtung wir jetzt übergehen.

4. Die Ganglienzellenschicht. Die Zellenkörper sind im Allgemeinen unregelmässig oval; die Dendriten liegen auf der Seite der molekulären Schicht; der Neurit geht in die Optikusfaserschicht über. Nach der Art der Endausbreitung der Dendriten kann man die Ganglienzellen in drei Gruppen zusammenfassen: 1. in solche, deren Dendriten nur in einer Fläche, oder 2. in solche, deren Dendriten in mehreren Flächen der molekulären Schicht sich ausbreiten und 3. in solche, deren Dendriten in der ganzen Dicke der molekulären Schicht ihre Ausbreitung finden. Diese drei Gruppen sind die sogenannten monopolystratifizirten und die diffusen Zellen; durch ihre Dendriten setzen sie sich in Kontakt mit den Neuriten der bipolaren Zellen der inneren Körnerschicht, und zwar mit einem oder mit mehreren ihrer Neuriten.

5. Die Optikusfaserschicht. Sie besteht 1. aus den centripetalen Neuriten der Ganglienzellen des Optikus; 2. aus den centrifugalen Nervenfasern, welche in verschiedenen Schichten der Retina, auch in der äusseren molekulären Schicht, ihr Ende nehmen.

8. N. opticus.

Der N. opticus besitzt innerhalb der Orbita mehrere Scheiden: 1. die äussere Scheide, welche als Fortsetzung der Dura mater zu betrachten ist und in das Gewebe der Sklera übergeht; 2. die innere Scheide ist die Fortsetzung der Pia mater. Die letztere fungirt hier sowohl als Perineurium externum, als auch, indem sie in den Nerven selbst eindringt, als Perineurium internum. Zwischen den Scheiden 1 und 2 befindet sich ein Spalt, welcher durch eine lamellöse Fortsetzung der Arachnoidea in zwei Räume getheilt wird. Diese beiden Räume sind von Bindegewebsbälkchen durchsetzt, und der innere derselben steht mit dem Subarachnoidealraum, der äussere schmälere mit dem Subduralraum in Verbindung.

Die Fasern des N. opticus sind markhaltig, entbehren aber des Neurilemms (Schwann'sche Scheide). Als solches fungirt hier die Neuroglia. In der Höhe der Sklera und Chorioidea verlieren die Fasern des N. opticus das Mark, hingegen werden die Septen der Piascheide stärker und relativ zahlreicher; ausserdem gehen durch diese Region des Otipcus Bindegewebsfasern der Sklera und Chorioidea hindurch. Auf diese Weise entsteht hier die als Lamina cribrosa bezeichnete Bildung. $1^1/_2$—2 cm vom Bulbus entfernt, treten lateral und ventral die Arterie und die V. centralis in den N. opticus ein und kommen bald in die Achse derselben zu liegen. Hier sind sie von einer gemeinsamen bindegewebigen Scheide umgeben, welche in direkter Verbindung mit dem Perineurium steht. Durch die Lamina cribrosa treten die Optikusfasern in die Retina ein und verbreiten sich dort in der oben angegebenen Weise in der sogenannten Optikusfaserschicht.

9. Gefässe des N. opticus und der Retina.

Die Gefässe des N. opticus stammen hauptsächlich von den Gefässen der Piascheide ab. Auf der Strecke des Nerven, welche die Centralgefässe enthält, anastomosiren die letzteren mit den Piagefässen, so dass der Optikus auch von den Centralgefässen in dieser Region versorgt wird. Beim Durchtritt durch die Sklera bilden die Aa. ciliares post. brev. einen Geflechtsgürtel um den Optikus, den Circulus arteriosus Zinnii, welcher einerseits mit den Gefässen, andererseits mit der Piascheide des Optikus in Verbindung steht. In der Höhe der Chorioidea stehen die Centralgefässe des Optikus mit den Gefässen der letzteren ebenfalls in kapillärer Verbindung.

Die A. und V. centralis treten an der Papilla optici in die Retina ein und theilen sich hier oder schon früher, im Nerven selbst, in die A. und V. papillaris sup. und inf. Beide theilen sich abermals in zwei Aeste, in die A. und V. nasalis und temporalis, welche letzteren man je nach ihrer Lage als A. und V. nasalis und temporalis sup. und inf. bezeichnet.

Ausser diesen Gefässen kommen aus dem Stamme der A. centralis selbst zwei kleine Arterien hervor, welche zur Macula lutea ziehen (Aa. maculares). Aehnliche zwei Gefässe ziehen nasalwärts als Vasa mediana sup. und inf. In der Retina selbst breiten sich die gröberen Gefässe hauptsächlich in der Optikusfaserschicht aus und bilden hier ein grossmaschiges Netz von Kapillaren, welches durch vielfache Verbindungen mit einem engmaschigeren feineren, in der inneren Körnerschicht gelegenen Netze in Verbindung steht. Die sich aus diesem Netze entwickelnden venösen Kapillaren senden kleine Venenstämmchen zur Optikusfaserschicht zurück, in welcher also, neben dem erwähnten arteriellen, noch ein venöser Plexus gelegen ist. Die Arterien der Retina sind von geringerem Kaliber als die Venen. Die gröberen Arterien

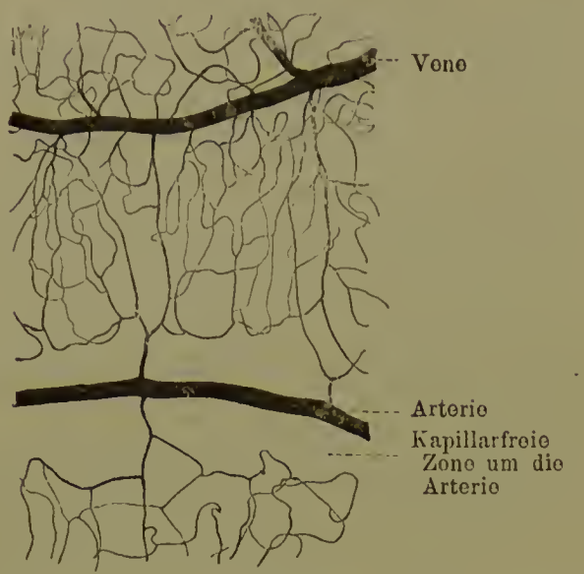


Fig. 237.
Blutgefässe der Retina des Menschen injicirt. Flächenpräparat. 18 mal vergr.

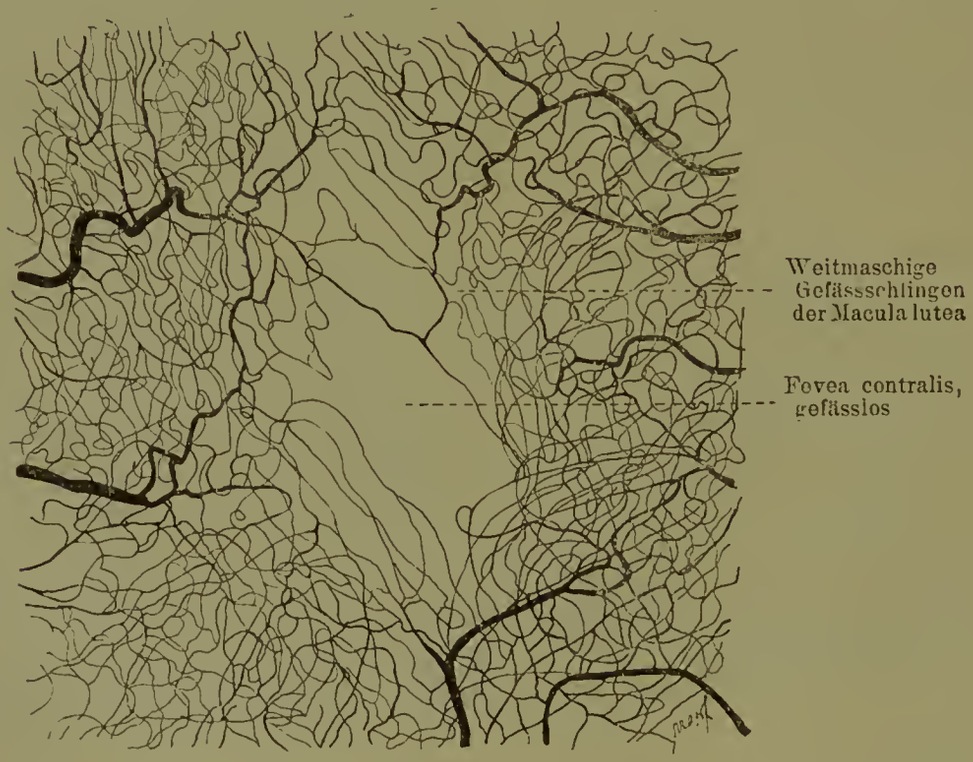


Fig. 238.
Injicirte Blutgefässe der Macula lutea des Menschen. Flächenpräparat. 28 mal vergr.

besitzen eine Muskellage; die kleineren nur eine Adventitia. Alle Gefässe besitzen mächtig entwickelte perivaskuläre Scheiden. Die Schicht der Seh-

zellen ist gefässlos, ebenso die jenseits der Ora serrata liegenden rudimentären Retinaschichten. Die Arterien der Retina anostomosiren miteinander nur vermittelst der Kapillaren (Endarterien) und nur in der Ora serrata giebt es gröbere venöse Anastomosen. [Ueber den Bau der Gefässwand siehe Rückenmark.]

F. Der Glaskörper.

Der Glaskörper besteht aus einem ausserordentlich wasserreichen Gewebe mit sehr wenigen sessilen zelligen Elementen und aus einigen konstant zu findenden Leukocyten, welch' letztere aber nur an seiner Oberfläche, an Kontaktstellen mit der Retina, gelegen sind. Ausserdem kommen im ganzen Glaskörper, mit Ausnahme des Canalis hyaloideus seu Cloqueti dünne strukturlose Lamellen vor, welche besonders reichlich an der Peripherie und namentlich in der Gegend des Corpus ciliare angetroffen werden. — Die äussere, nach der Retina zu gelegene Grenzmembran ist dicker und ist besonders fest an der Excavatio physiologica nervi optici und am Corpus ciliare mit der Membrana limitans int. retinae verbunden. An letzterem Orte ist die erwähnte Membran (Membr. hyaloidea) besonders fest mit den Epithelien der Pars ciliaris retinae verbunden. Zwischen die Ciliarfortsätze selbst dringt sie nicht ein, sondern läuft brückenartig über die Furchen zwischen den Fortsätzen hinweg. Es wird auf diese Weise zwischen zwei Ciliarfortsätzen und der Membr. hyaloidea ein Raum gebildet, Recessus camerae posterioris, d. h. jene Abtheilung der hinteren Augenkammer, welche zwischen den Ciliarfortsätzen der Iris, der Linse und dem Lig. suspensorium lentis eingeschlossen ist; dieser Raum ist mit Humor aqueus gefüllt. Auf der Höhe der Proc. ciliares löst sich die Membrana hyaloidea in eine grosse Zahl von Fasern auf, welche radiär in der Richtung der Linse verlaufen und mit der äusseren Lamelle der Linsenkapsel verschmelzen. Diejenigen von ihnen, die von den Spitzen der Processus ciliares kommen, setzen sich am Aequator der Linse und an der benachbarten hinteren Partie der Linsenkapsel fest. Die Fasern hingegen, welche von dieser Membran zwischen den Ciliarfortsätzen entspringen, setzen sich an der vorderen Fläche der Linsenkapsel in der unmittelbaren Nähe des Aequators an. Die Gesammtheit dieser Fasern bildet die Zonula ciliaris oder das Lig. susp. lentis. Zwischen den eben erwähnten Fasern der Zonula und der Linse selbst ist ein ringförmiger septirter Kanal eingeschlossen, — der Canalis Petiti, der durch Oeffnungen in der Zonula in Kommunikation mit der vorderen Augenkammer steht.

G. Fötale Gefässe des Auges.

Im embryonalen Auge ist sowohl der Glaskörper als auch die Kapsel der Linse gefässhaltig. Das später als A. centralis retinae bezeichnete Gefäss verläuft hier durch den später vom Glaskörper erfüllten Raum bis zur hinteren Fläche der Linse fort (A. hyaloidea ant.) und verzweigt sich im Gebiete der hinteren und vorderen Linsenkapsel. Die gefässhaltige embryonale vordere Kapselmembran bezeichnet man als Membrana capsulo-pupillaris und denjenigen Theil von ihr, der der Pupille entspricht, als Membrana pupillaris. — An der Papilla n. optici entspringen weitere zahlreiche Gefässe, welche an der Oberfläche des Glaskörpers, dicht an der Membr. hyaloidea verlaufen (Aa. hyaloideae post.). Bekanntlich schwinden später die erwähnten Gefässe als solche. An Stelle der Art. hyaloidea ant. bleibt im Glaskörper ein heller cylindrischer Strang übrig, der keine Fasern und Lamellen, wie der übrige Glaskörper enthält und aus einer mehr flüssigen Substanz besteht (Cloquet'scher Kanal). — Die Gefässe der Linse schwinden normaler Weise ganz.

Was die Vasa hyaloidea post. anlangt, so ist man geneigt, anzunehmen, dass sie sich bei der Bildung der erst später erscheinenden Retinagefässe betheiligen. Das Nähere darüber ist unbekannt; es ist jedoch eine Thatsache, dass die grösseren Stämmchen der Retinagefässe z. B. beim Kaninchen nach innen von der Membr. limit. int., also noch im Glaskörper gelegen sind und feinere Zweigchen in die Retina hineinsenden (His 80).

H. Die Linse.

Wie wir gesehen haben, geht die Linse aus einer ektodermalen Einstülpung hervor, welche zunächst als Blase sich vom Ektoderm ablöst und sich dann in der Weise in die fertige Linse umwandelt, dass die Zellen der inneren Blasenwand zu Linsenfasern werden, die der äusseren aber als vorderes Epithel der Linse erhalten bleiben. Es kommt noch eine die Linse von allen Seiten umschliessende Kapsel hinzu — die Linsenkapsel. Demnach hätten wir die Linsenkapsel, das vordere Epithel und die Fasern der Linse zu beschreiben.

Die Kapsel ist eine homogene Membran, auf der vorderen Fläche der Linse etwa doppelt so dick als an der hinteren. Sie zeigt andere Reaktionen als das Bindegewebe und ist in dieser Beziehung den Membranae propriae der Drüsen zu vergleichen. An Schnitten erscheint sie gestrichelt; es lässt sich von der Oberfläche derselben nach bestimmten Vorbehandlungen eine Lamelle ablösen, welche in direkter Verbindung mit der Zonula Zinnii steht.

Das vordere Epithel besteht bei Föten aus hohen Zellen, bei Kindern aus annähernd kubischen, bei Erwachsenen schliesslich aus ganz platten Zellen. Gegen den Aequator der Linse nehmen die Zellen an Höhe zu und gehen allmählich in die Linsenfasern über.

Die Linsenfasern sind ebenfalls Abkömmlinge von Epithelzellen; es sind lange, in einer Richtung abgeflachte, sechseckige Prismen, die die ganze Dicke der Linse durchsetzen. An den Linsen der Erwachsenen sind sie in eine periphere resistentere und in eine weichere axiale Substanz differenzirt. An der Oberfläche sind sie zackig und vermittelst dieser Zacken und einer Kittsubstanz unter einander verbunden. Jede Faser besitzt einen oder mehrere Kerne, welche zwar keine konstante Lage haben, aber in den nahe dem Aequator gelegenen Fasern meistens in der Mitte, in den übrigen etwa im vorderen Drittel gelegen sind. — Der Verlauf der Fasern in der Linse ist ein sehr komplizirter. Die Fasern begeben sich von der einen Linsenfläche zur anderen und stossen hier mit ihren Enden aneinander, wodurch Linien entstehen, die namentlich nach einer Maceration der Linse auf jeder Fläche, also vorn und hinten, eine sternförmige Figur erzeugen (Linsenstern). In Ebenen, welche der Sternfigur entsprechen, lassen sich die Fasern der Linse bis zu einer gewissen Tiefe in Gruppen zerlegen; es bleibt eine centrale, nicht in dieser Weise zerlegbare Partie übrig, welche aus den ältesten und festeren Fasern besteht, der sogenannte Linsenkern.

Die vorderen Lymphbahnen des Auges bestehen 1. aus den Saftkanälchen der Hornhaut, welche mit ähnlichen Kanälchen der Sklera in Verbindung stehen; 2. aus dem System der vorderen Augenkammer, welches einerseits mit dem Fontana'schen Raum (auch dem Irisstroma, in welches das Lig. pectinatum übergeht) und durch diesen indirekt mit dem Schlemm-schen Kanal in Verbindung steht; andererseits sich mit der vorderen Augenkammer, mit deren Recessus und mit dem Canalis Petiti sich verbindet.

Im hinteren Gebiet hätten wir zu erwähnen die Lymphbahnen der Retina (die perivaskulären Räume), die des Optikus (siehe diesen), dann den Raum zwischen der Pigmentschicht und der übrigen Retina (interlaminärer Raum, Rauber), dann die Lymphräume der Chorioidea und der Sklera.

I. Schutzorgane des Auges.

1. Die Lider und die Konjunktiva.

Die Augenlider entwickeln sich am Ende des zweiten Embryonalmonats als zwei Hautfalten. Ende des dritten Monats kommen die beiden Falten in der Gegend der späteren Lidspalte zur Berührung und verwachsen miteinander durch ihre äusseren epithelialen Theile. Erst kurz vor der Geburt löst sich die Verbindung der beiden Lider und die definitive Lidspalte tritt auf.

An den Lidern unterscheiden wir 1. die äussere Haut, welche am freien Rande Besonderheiten zeigt und in einer Entfernung von etwa 1 mm von der hinteren Kante des freien Randes in 2. die, die innere Oberfläche bildende Schleimhaut, die Conjunctiva palpebrarum übergeht. 3. Dazwischen besteht eine eigene Schicht des Lides.

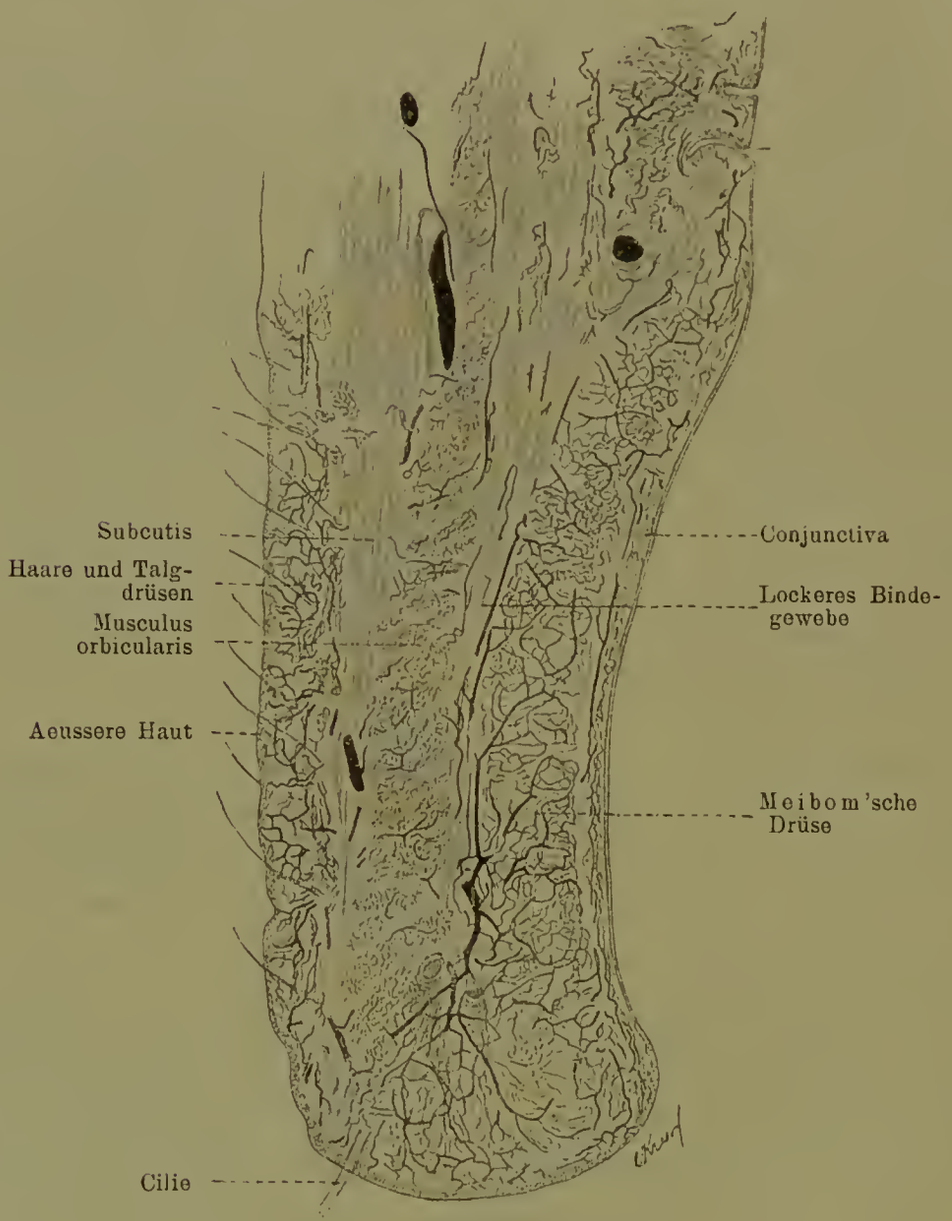


Fig. 239.

Oberes Augenlid vom Menschen auf dem Durchschnitt. Die Blutgefässe sind injicirt. Durch die verschiedene Anordnung der Blutkapillaren innerhalb der verschiedenen Gewebe des Lides kann man diese deutlich auseinanderhalten. 8mal vergr.

1. Der Hauttheil der Augenlider besteht aus einer dünnen Epidermis mit nur wenig entwickelten oder gar keinen Papillen. Feinste Wollhärchen mit kleinen Talgdrüsen und wenige Schweissdrüsen sind über die ganze Oberfläche vertheilt. Das kutane Bindegewebe ist ein sehr lockeres und enthält in den oberflächlichen Schichten regelmässig Pigmentzellen.

2. Am Lidrande sind die Papillen gut ausgebildet und die Epidermis ist etwas dicker. An der vorderen Kante des Lidrandes stehen in mehreren Reihen

dicke Haare hinter einander, die Cilien, von welchen die hinteren besonders häufig neben den Talgdrüsen noch modifizirte Schweissdrüsen, die sogen. Moll'schen Drüsen besitzen, welche alle ebenfalls in den Haarbalg münden. An der hinteren Partie des Lidrandes münden einzeln viele (etwa 30) Drüsen, die Meibom'schen Drüsen. Die letzteren stecken im Gewebe des Tarsus (s. u.) und sind epitheliale, senkrecht zur Lidspalte stehende cylindrische Röhren mit mehrschichtigem Epithel, in welche zahlreiche Talgdrüsen von allen Seiten her einmünden.

3. Der Konjunktivaltheil des Lides hat ein zweizeiliges Zylinderepithel, welches am Gewölbe beim Uebergange in die Konjunktiva des Augapfels wiederum in ein mehrschichtiges Epithel übergeht. Die Oberfläche des Epithels ist durch das Vorhandensein nicht konstant vorkommender Fältchen und Rinnen ausgezeichnet. Besonders regelmässig treten sie als longitudinale, parallel mit der Lidkante verlaufende Fältchen im oberen Theil des Oberlides auf. — Im Epithel sind, jedoch nicht immer, Becherzellen vorhanden. In dem Stratum proprium der Schleimhaut ist stets lymphoides Gewebe, mehr oder weniger ausgebildet, anzutreffen. Dasselbe scheint mitunter auch normal weisse, echte Lymphknoten bilden zu können. Es ist nicht uninteressant zu sehen, dass die Bildung dieser Follikel bei bestimmten Erkrankungen in Menge vor sich geht und an die Bildung epithelialer Einsenkungen gebunden zu sein scheint, welche Henle als schlauchförmige Drüsen aufgefasst wissen wollte. Ausserdem treffen wir in der Conjunctiva palp. auch noch echte Drüsen, von dem Bau der Thränendrüse; sie kommen am oberen Augenlide, am äusseren Winkel des Gewölbes vor. Aehnliche, einzelne Drüsen kommen auch am medialen Rande der Konjunktiva vor.

In der eigenen mittleren Schicht des Lides (3) unterscheiden wir ausser dem Tarsus (bindegewebiger Knorpel) 1. den unter dem subkutanen Gewebe gelegenen M. orbicularis oculi, der am Lidrande noch eine besondere, aus zwei durch den Tarsus getrennten Fascikeln bestehende Partie, den M. ciliaris Riolani, erkennen lässt; 2. das Bindegewebe zwischen den Bündeln des M. orbicularis und 3. das hinter dem letzteren und dem Tarsus gelegene Bindegewebe. Das sub 2 und 3 genannte Bindegewebe steht im oberen Lide in Beziehung zur Sehne des M. palpebralis sup., welch letzterer nichts anderes ist als eine aus glatten Fasern bestehende Fortsetzung der mittleren Portion des quergestreiften M. levator palpebrae sup. Im unteren Lide sind die Verhältnisse des Haupttheiles ganz analoge, nur dass hier an Stelle der sehnigen Fortsetzung des mittleren Theiles des M. levator palp. die des M. rectus inf. tritt.

Die Gefässe des Lides im Bindegewebe liegen unmittelbar vor dem Tarsus und versorgen von hier aus die benachbarten Theile, entweder indem sie durch den Tarsus treten, oder sich um denselben herumschlagen. (Waldeyer 74.)

Das dritte Augenlid, die Plica semilunaris, enthält, wenn es vorkommt, eine kleine Spange hyalinen Knorpels.

Am Fornix geht das Epithel der Conjunctiva palpebrae in das der Conjunctiva bulbi über, welches mehrschichtig ist. Hier kommen eigenthümliche Nervenendigungen, die Konjunktivalkörperchen, vor (s. o.).

2. Thränenorgane.

Hier sind die Thränendrüse, ihre Ausführungsgänge, die Thränenpunkte und Thränenkanälchen mit dem Sammelrohr, der Thränensack und der Thränennasengang zu besprechen.

Die Thränendrüse zerfällt in zwei getrennte Portionen, von welchen die eine lateral an der Orbita und die andere an der oberen lateralen Partie des oberen Konjunktivalgewölbes gelegen ist. Der Bau der Drüse entspricht ganz dem einer serösen Drüse, etwa der Parotis, mit dem Unterschiede, dass hier die Speichelröhren fehlen und dass diejenigen Zellen, welche zwischen den secernirenden Elementen eingeschaltet sind und als Stützzellen (sog. Korbzellen) fungiren, viel entwickelter sich zeigen.

Die Ausführungsgänge des Orbitaltheiles passiren gewöhnlich die konjunktivale Hälfte der Drüse, nehmen einige Ausführgänge der letzteren auf und münden dann auf der Oberfläche der Konjunktiva aus. Ausserdem besitzt die laterale Drüse selbstständige Ausführgänge. Alle Ausführgänge haben ein cylindrisches Epithel und eine relativ dicke, bindegewebige Wand mit inneren longitudinalen und äusseren cirkulär verlaufenden Fasern. Von dem lateralen Theile des Konjuktivalsackes, wohin das Sekret durch die Ausmündungen der Thränendrüsen gelangt, kommt es in den kapillären Raum des Sackes, und wird dessen gleichmässige Vertheilung durch Rinnen und Wülste des Konjunktivaltheils des Lides begünstigt. Auf diesem Wege gelangt das Sekret zum medialen Augenwinkel, wo es durch die Thränenpunkte in die Thränenkanäle befördert wird.

Die Thränenkanälchen besitzen ein mehrschichtiges Pflasterepithel, eine Basalmembran und ein Stratum proprium mit vorwiegend cirkulär verlaufenden, elastischen Elementen. Nach aussen findet man ausserdem einen Belag von quergestreiften Muskelfasern.

Der Thränensack weist ein anderes Epithel auf, nämlich ein zweizeiliges, cylindrisches, in welchem Becherzellen vorkommen. Aehnlich ist der Thränennasengang gebaut. Das Stratum proprium des letzteren und das des Thränensackes stossen an das Periost; zwischen beiden ist ein relativ starkes Gefässgeflecht gelegen.

Im Thränennasengang sind schon geschichtete Pflaster- und Flimmerepithelien beschrieben worden, auch Schleimdrüsen in diesem und im Thränensacke. (Vergl. über das Auge namentlich M. Schulze 72; Schwalbe 87.)

Technisches über das Auge.

314. Der von Muskeln und dem lockeren Bindegewebe gesäuberte Augapfel grösserer Thiere wird in der Fixirungsflüssigkeit mit einer scharfen

Scheere durch einen äquatorialen Schnitt halbirt. Kleinere, dünnwandige Augen können auch im Ganzen fixirt werden.

Als Fixirungsflüssigkeiten werden hauptsächlich die Müller'sche Flüssigkeit (T. 24), Salpetersäure (T. 22) und die Flemming'sche Flüssigkeit (T. 17) angewendet. Hat man in einer dieser Flüssigkeiten fixirt, so kann man durch die Häute des Augapfels in bestimmten Regionen desselben Schnitte anfertigen, wenn man sie vorher in Celloidin oder Celloidin-Paraffin eingeschlossen hat.

315. Die Hornhaut. Das vordere Epithel macerire man am besten mit 1/3 Alkohol; das Descemet'sche Epithel kann versilbert werden. Um Faserungen des letzteren zu sehen, empfiehlt Nuel eine Injektion durch Einstich einer 1—2% Ameisensäure in die vordere Augenkammer der Taube oder des Kaninchens, nachdem das Kammerwasser vorher zum Abfluss gebracht worden ist. Dann wird die Hornhaut ausgeschnitten und 3—5 Minuten in Osmiumsäure fixirt.

316. Die Grundschicht der Hornhaut wird entweder an Schnitten der getrockneten Hornhaut studirt, welche man nachträglich in Pikrokarmin färbt (Ranvier), oder an Zupfpräparaten der in Kalkwasser, auch hypermangansaurem Kali macerirten Hornhaut. Die Körperchen und Kanälchen der Hornhaut lassen sich mit Silbernitrat in doppelter Weise darstellen: entweder ätzt man die vom Epithel befreite frische Hornhaut kleiner Thiere mit einem Lapisstift und untersucht sie in Wasser als Ganzes, so erscheinen nach kurzer Zeit die Hornhautkörperchen mit ihren Ausläufern hell auf dunklem Grunde, negative Versilberung; oder man behandelt in derselben Weise die Hornhäute grosser Thiere, fertigt von ihnen aus freier Hand Flachschnitte an und lässt sie ein paar Tage in Wasser liegen; dann erscheinen die Hornhautkörperchen mit ihren Ausläufern dunkel auf hellem Grunde, positive Versilberung (Ranvier 89).

317. Die Altmann'sche Oelmethode (T. 109) stellt die Ausgüsse der Hornhautkörperchen und ihrer Ausläufer dar.

In den mit Gold behandelten Hornhäuten kommen neben den Nerven auch die Hornhautkörperchen mit ihren Ausläufern zum Vorschein.

318. Speziell für die Nerven der Cornea empfiehlt Ranvier (89) Goldchlorid-Kalium 1%. Die Hornhaut des Frosches z. B. wird 5 Minuten mit Citronensaft, dann 1/4 Stunde mit Goldchlorid-Kalium und schliesslich 1—2 Tage mit einem schwach mit Essigsäure angesäuertem Wasser (2 Tropfen auf 30 ccm Wasser) im Lichte behandelt. Die Golgi'sche Methode führt auch hier zum Ziele, indessen ist die Goldmethode bei diesem Objekt bei Weitem die sicherste.

319. Die Sklera wird in ähnlicher Weise untersucht.

320. Die Pigmentirung der Gefässschicht stört die Untersuchung und man wählt deshalb entweder albinotische Thiere, oder entfernt an fixirten

Augäpfeln das Pigment mit Wasserstoffhyperoxyd oder mit nascirendem Chlor. Letztere Methode wird ebenso wie beim Entosmiren (s. T. 139) angewandt.

321. Die Linse der erwachsenen Thiere und Menschen lässt sich in Schnitte kaum zerlegen, denn sie wird fast in allen Fixirungsflüssigkeiten sehr hart. Die vordere Linsenkapsel kann an abgetragenen Stücken vorher fixirter Linsen studirt werden. Die Linsenfasern bringt man durch Maceration der Linse in 1/3 Alkohol (24 Stunden) zur Darstellung. Vor dem Einlegen wird die Linsenkapsel durch einen Einstich eröffnet. Auch mit starker Salpetersäure können die Linsenfasern isolirt werden.

322. Die Retina lässt sich an in toto konservirten Augen nur selten glatt erhalten. Man eröffnet deshalb den Augapfel in der Fixirungsflüssigkeit und lässt sie von innen her einwirken. Man kann auch die äusseren Häute in der Fixirungsflüssigkeit abpräpariren und die letztere von aussen auf die Retina einwirken lassen.

323. Ranvier empfiehlt das Räuchern der Augen kleinerer Thiere (Maus, Triton) mit Osmiumsäuredämpfen (s. T. 16) 1/4—1/2 Stunde. Nach dieser Frist sind die Augen genügend fixirt und werden unter 1/3 Alkohol mit einer Scheere geöffnet. Nach 3—4 Stunden wird die hintere Augenhälfte mit Pikrokarmin (T. 67) längere Zeit gefärbt, aus diesem abermals in eine 1% Osmiumsäure für 12 Stunden übertragen, mit Wasser ausgewaschen, mit Alkohol nachbehandelt und geschnitten.

Die Stäbchenkerne zeigen an Osmiumsäurepräparaten die Querbänderung, indem die Endtheile der Kerne stets dunkel erscheinen.

Die Retina ist ein sehr günstiges Objekt für Mehrfachfärbungen, z. B. mit Hämatoxylin-Eosin, Hämatoxylin-Orange etc. Bei letzterer Färbung erscheinen die Stäbchen- und Zapfenellipsoide besonders gefärbt. Man unterlasse nicht, auch Flachschnitte zu studiren.

324. Mit dem grössten Erfolge wendet man hier die Golgi'sche Methode an. Dabei ist zu bemerken, dass die Stützelemente der Retina sich viel leichter imprägniren als die nervösen, und dass letztere nur bei jugendlichen Augen in grösserer Ausdehnung zur Darstellung gebracht werden können.

325. Die Anwendung der Methylenblaumethode (T. 298) führt ebenfalls zur Darstellung der nervösen Elemente der Retina, jedoch decken sich die hierbei gewonnene Bilder mit denen durch die Golgi'sche Methode erzielten nicht ganz.

IX. Das Gehörorgan.

A. Das äussere Ohr.

Der Ohrknorpel und der Knorpel des äusseren Gehörgangs unterscheiden sich von dem typischen Netzknorpel insofern, als in ihnen faserfreie Territorien in ausgedehntem Maasse vorkommen. Man trifft jedoch elastische Netze konstant in der Nähe des Perichondrium.

Die Haut des knorpeligen Gehörganges besitzt sehr wenig ausgeprägte Papillen und ist ausgezeichnet durch das Vorhandensein der Ohrenschmalzdrüsen, welche modifizirte und sehr stark entwickelte Schweissdrüsen sind. Der Drüsengang kann sich theilen und mündet in der Regel oberflächlich in den Haarbalg der hier vorhandenen kleinen Haare. Das Corium ist verschiebbar.

Die Haut des äusseren knöchernen Gehörganges hat weder Haare noch Drüsen und besitzt in der Nähe des Trommelfells schmale Papillen. Das Corium ist mit dem Perioste fest verwachsen.

Das Trommelfell zerfällt in einen gespannten und einen schlaffen Theil (pars tensa et flaccida); von aussen nach innen kann man an ihm folgende Schichten unterscheiden: 1. den Hauttheil; 2. die Lamina propria und 3. den Schleimhauttheil.

Die Epidermis des Hauttheiles (1) besitzt ein mehrschichtiges Epithel wie das der Haut, nur dass die oberflächlichen Schichten des Str. corneum noch kernhaltig sind. Die Cutisschicht ist sehr dünn und bildet entsprechend dem Verlauf des Manubriums des Hammers eine Verdickung, den sogen. Cutisstrang, welch letzerer Papillen besitzt und mit Gefässen und Nerven versehen ist.

Die Lamina propria (2) geht in einen verdickten bindegewebigen Ring über, der am Sulcus tympanicus mit dem Perioste des letzteren verwachsen ist. Sie wird aus bindegewebigen Fasern zusammengesetzt, welche zwei Schichten erkennen lassen. In der äusseren verlaufen die Fasern radiär, in der inneren cirkulär. Die erste Schicht geht vom Ringwulst zum Umbo und zum Manubrium und ist an der Membrana flaccida entsprechend dem oberen Viertel des Manubriums und des kurzen Fortsatzes des Hammers unterbrochen. Die konzentrische Faserschicht beginnt ebenfalls am Ringwulst, wo sie am dicksten ist, verdünnt sich allmählich centralwärts und ist in der Nähe des Umbo überhaupt nicht mehr nachweisbar. Zwischen den beiden Schichten der Lamina propria findet man wenig lockeres Bindegewebe.

Bekanntlich ist das Manubrium des Hammers im Trommelfelle eingeschlossen. Dieses geschieht dadurch, dass die Fasern der Radiärschicht mit den äusseren Lagen des Perichondriums (der Hammergriff ist hier von

einer dünnen Knorpelschicht überzogen) des Manubriums sich verbinden. Im hinteren oberen Quadranten des Trommelfells vermischen sich die beiden Schichten der Lamina propria zu unregelmässig verlaufenden Bündeln und Balken (Dendritische Fasergebilde, Gruber).

Die Schleimhaut des Trommelfells besteht aus einem einschichtigen Plattenepithel, welches von der Lamina propria durch eine dünne, wenige Zellen enthaltende Bindegewebslage getrennt ist. Die Schleimhaut geht ebenfalls auf den Hammergriff über. An der Pars flaccida des Trommelfells fehlt die Lamina propria, so dass der Hauttheil und die Schleimhaut sich hier unmittelbar berühren.

B. Das mittlere Ohr.

An die Schleimhaut des Trommelfells schliesst sich die Schleimhaut der Paukenhöhle unmittelbar an. An der Uebergangszone trifft man regelmässige papillenartige Erhebungen.

Das Epithel der Schleimhaut ist ein zweizeiliges und flimmerndes. Nicht flimmernd ist es, ausser am Trommelfell selbst, noch an der Oberfläche der Gehörknöchelchen, ihrer Ligamente und am Promontorium. Das Stratum proprium der Schleimhaut ist mit dem Perioste innig verbunden. Kurze alveoläre Drüsen sind hie und da gefunden worden, namentlich in der Nähe der Tubenmündung.

Die Gehörknöchelchen sind echte Knochen mit Havers'schen Kanälen und Lamellen; mit Ausnahme des Steigbügels enthalten sie aber keine Markhöhle. An den Gefässen der Kanäle sind besonders schön die perivaskulären Räume zu sehen (Rauber). Der Hammer ist mit dem Ambos gelenkig verbunden und ist sowohl die Gelenkfläche des Hammers, als die des Amboses mit hyalinem Knorpel überzogen. In diesem Gelenk finden wir einen bindegewebs-knorpeligen Meniskus vor. An der Spitze des kurzen Ambosschenkels ist ebenfalls ein Knorpelplättchen angebracht. Auch zwischen dem Proeessus lentieularis des Amboses und dem Capitulum des Steigbügels ist ein Gelenk mit knorpeligen Gelenkflächen vorhanden. — Die Fussplatte des Steigbügels ist sowohl an der Basis, als auch an den Rändern mit Knorpel überzogen. Die Ränder der Fenestra ovalis sind ebenfalls knorpelig. Die Fussplatte ist in der Fenestra nach Art eines Halbgelenkes befestigt, indem es an der tympanalen und vestibularen Seite zu straffen, ligamentartigen Bildungen kommt, während zwischen denselben das Bindegewebe mehr loeker ist. Alle Knorpelstücke der Gehörknöchelchen mit Ausnahme der Gelenkknorpel sitzen auf dem Perioste (Rüdinger 70).

Die Fenestra rotunda ist von der Membrana tympani secundaria verschlossen, einer bindegewebigen Membran mit Gefässen und Nerven, deren äussere Wand wahrscheinlich von flimmerndem, die innere, der Scala tympani zugewandte Fläche vom platten Epithel des perilymphatischen Raumes dieser Skala überzogen ist.

Die Tunica propria der Schleimhaut des Antrum und der Cellulae mastoideae ist mit dem Perioste unbeweglich verwachsen. Das Epithel ist ein einschichtiges, plattes, nicht flimmerndes.

Die Tube. Die Schleimhaut der knöchernen Tube ist sehr dünn und deren Stratum proprium mit dem Perioste fest verbunden. Das Epithel ist ein zweizeiliges, flimmerndes. Drüsen fehlen.

Die Schleimhaut der knorpeligen Tube ist dicker und enthält Becherzellen; das Epithel ist ein höheres; das Stratum proprium zeigt lymphoides Gewebe, und es kommt mitunter zur Bildung von knotenähnlichen Gebilden, namentlich in der Nähe der Ausmündung der Tube.

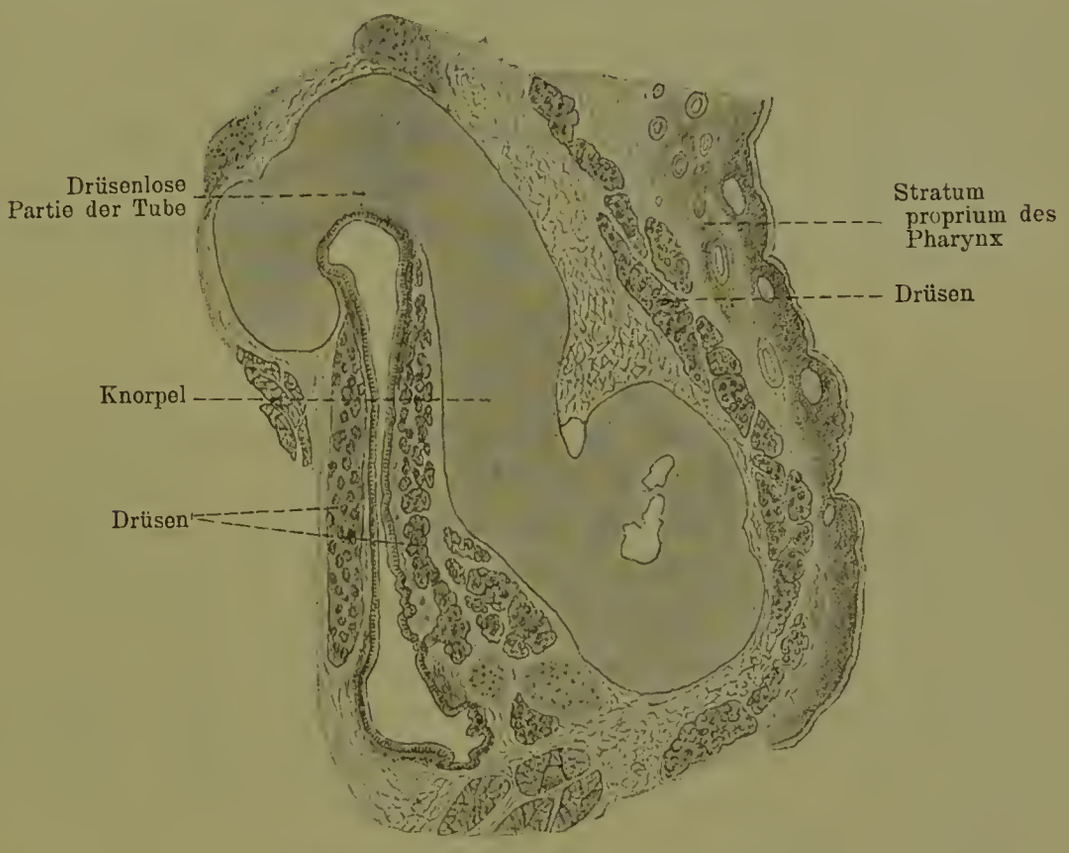


Fig. 240.

Querschnitt der Ohrtrompete mit ihrer Umgebung. 12 mal vergr. Nach einem Präparat von Prof. Rüdinger.

In der knorpeligen Tube sind Schleimdrüsen vorhanden, welche besonders zahlreich in der Nähe des Ostium pharyngeum vorkommen. (Rüdinger **72. 2.**)

C. Das innere Ohr.

Wir haben uns hier zunächst mit dem häutigen Labyrinthe zu beschäftigen. Dasselbe besteht aus dem Utriculus mit den drei Bogengängen, welcher durch den in den Ductus endolymphaticus einmündenden Canalis utriculo-sacc ularis mit dem Sacculus in Verbindung steht. Dieser letztere verbindet sich durch den Canalis reuniens mit der häutigen Schnecke, dem Ductus cochlearis.

Der Ductus endolymphaticus zieht durch den Aquaeductus vestibuli und endet mit einem Saccus endolymphaticus subdural an der hinteren Fläche des Felsenbeines.

Die Bogengänge besitzen zusammen bekanntlich drei mit Ampullen versehene und zwei nicht ampulläre Schenkel.

Die Nerven verbreiten sich im häutigen Labyrinth an bestimmten Stellen, die als Maculae und Cristae und als Papilla spiralis benannt werden. Wir haben eine Macula im Utriculus, und zwar in dessen Recessus, — Macula acustica recessus utriculi und eine zweite im Sacculus gelegene, die Macula acustica sacculi; je eine Crista ist in der Ampulle des vorderen äusseren und des hinteren Bogenganges vorhanden, die Cristae acusticae ampullae anterioris externae et posterioris. Dazu kommt die Endausbreitung des N. acusticus im häutigen Schneckenkanal, die Papilla acustica spiralis cochleae (Corti'sches Organ).

1. Utriculus und Sacculus.

Der Utriculus ist nur mit seiner inneren Wand mit dem Perioste des Recessus ellipticus verwachsen, an welcher Stelle die entsprechende Macula cribrosa liegt; durch dieselbe treten die Nerven zur Macula des Utriculus ein. Der Utriculus füllt nur einen Theil des Binnenraumes des knöchernen Recessus ellipticus aus; zwischen beiden bleibt ein Raum bestehen, der von unter einander anastomosirenden Bindegewebsbälkchen durchzogen ist und ebenso, wie die letzteren, von einem flachen Epithel bekleidet wird. Die Bindegewebsbälkchen durchziehen diesen Raum und gehen einerseits in das Periost des Recessus, andererseits in die Utriculuswand über. Dieser Raum ist ein perilymphatischer.

Die Wand des Utriculus besteht aus faserigem Bindegewebe, welches nach innen zu fein und in dichter Anordnung erscheint. An der Stelle der Macula acustica ist die bindegewebige Wand am mächtigsten. — Das Epithel des Utriculus ist aussen an der Macula acustica ein niederes, cylindrisches und mit einer Basalmembran versehen. Das Epithel der Macula acustica ist ein hohes cylindrisches und ist aus zweierlei Elementen zusammengesetzt: 1. aus den sog. Stütz- oder Fadenzellen und 2. aus den Hör- oder Haarzellen.

Die ersteren sind lange Epithelzellen, welche mit einfachen oder gespaltenen Fussplatten zur Basalmembran in Beziehung stehen. Sie haben einen ovalen Kern, welcher in der Mitte oder unterhalb der letzteren gelegen ist. — Die Haarzellen sind eigenthümliche, cylindrische, basal etwas verdickte und abgerundete Elemente. Das eine Ende erreicht die Oberfläche des Epithels, das andere, kerntragende erstreckt sich nur bis zur Hälfte der ganzen Schicht. Das freie Ende der Zellen ist mit einem Cuticularsaum versehen, auf welchem eine Anzahl längerer steifer Härchen

sitzen, welche oft zu einem einzigen Haar verkleben. Auf der Oberfläche des Epithels (Nervenepithel) befinden sich stets Krystalle von kohlensaurem Kalk, Otolithen, mit einem central gelegenen, kleinsten Kügelchen (Schwalbe), welche in einer homogenen, netzförmig gerinnenden Membran (Otolithenmembran) eingeschlossen sind.

Die Nervenfasern verhalten sich hier folgendermassen: Sie treten durch die Wand in's Epithel, theilen sich dichotomisch und bilden in der Höhe der Basalenden der Hörzellen eine aus feinen Ramifikationen bestehende plexusartige Schicht (Stratum plexiforme). Einzelne Fäserchen gehen weiter hinauf und ihre Telodendrien stehen in inniger Beziehung zu den Hörzellen (v. Lenhossék, **94. 1**).

Ueber den Sacculus kann man dasselbe sagen, was eben über den Utriculus angegeben worden ist.

2. Die Bogengänge.

Die häutigen Bogengänge füllen die knöchernen bei weitem nicht aus; sie sind aber an ihrer konvexen Seite mit dem Perioste der knöchernen Gänge verwachsen. Auch kommt es hier zur Bildung eines excentrisch gelegenen perilymphatischen Raumes, der ebenfalls von Bindegewebsbälkchen durchzogen ist. Ein flaches Epithel, welches die periostale Fläche, die äussere Wand des häutigen Bogenganges und die Bindegewebsbälkchen überzieht, bildet auch hier die Wand des perilymphatischen Raumes. — Die bindegewebige Wand der häutigen Bogengänge ist ähnlich gebaut wie die des Utriculus und Sacculus. Hensen vergleicht ihren Bau mit dem der Grundschicht der Cornea. Die innere Wandschicht bildet beim Erwachsenen einige papillenartige Erhebungen, welche jedoch an der Anheftungsstelle des Bogenganges und an der dieser entgegengesetzten Seite zu fehlen pflegen.

Das Epithel der häutigen Bogengänge ist ein einfaches plattes und überzieht gleichmässig die ganze Innenfläche, einschliesslich der erwähnten Papillen. Nur an der konkaven Seite des Bogenganges sind die Epithelzellen schmäler und höher. Dieses höhere, innere, an der konkaven Seite hinziehende Epithel erstreckt sich bis in die Ampulle hinein und kennzeichnet die Stelle, an welcher sich die Bogengänge bei ihrer Entstehung aus der taschenförmigen Anlage abgeschnürt haben — Raphe.

Die Ampullen anlangend (Fig. 242), ist zu erwähnen, dass das Epithel, ausser demjenigen der Raphe, ein plattes ist. An den Cristae acusticae aber hat das Nervenepithel die gleiche Beschaffenheit wie in den Maculis. Die den beiden Enden der Crista unmittelbar sich anschliessenden Zellen sind hohe Cylinderzellen; erst an diese schliesst sich das Plattenepithel an. Die letzterwähnten Cylinderzellen bilden die sogenannten Plana semilunata. Auf dem Nervenepithel der Crista befinden sich ebenfalls Otolithen. Das der Otolithenmembran im Utriculus entsprechende Gebilde heisst die Cupula; an

konservirtem Material präsentirt sie sich als ein Gerinsel; in frischem Zustande ist sie, wenigstens bei niederen Wirbelthieren, als eine diskrete Bildung überhaupt nicht vorhanden.

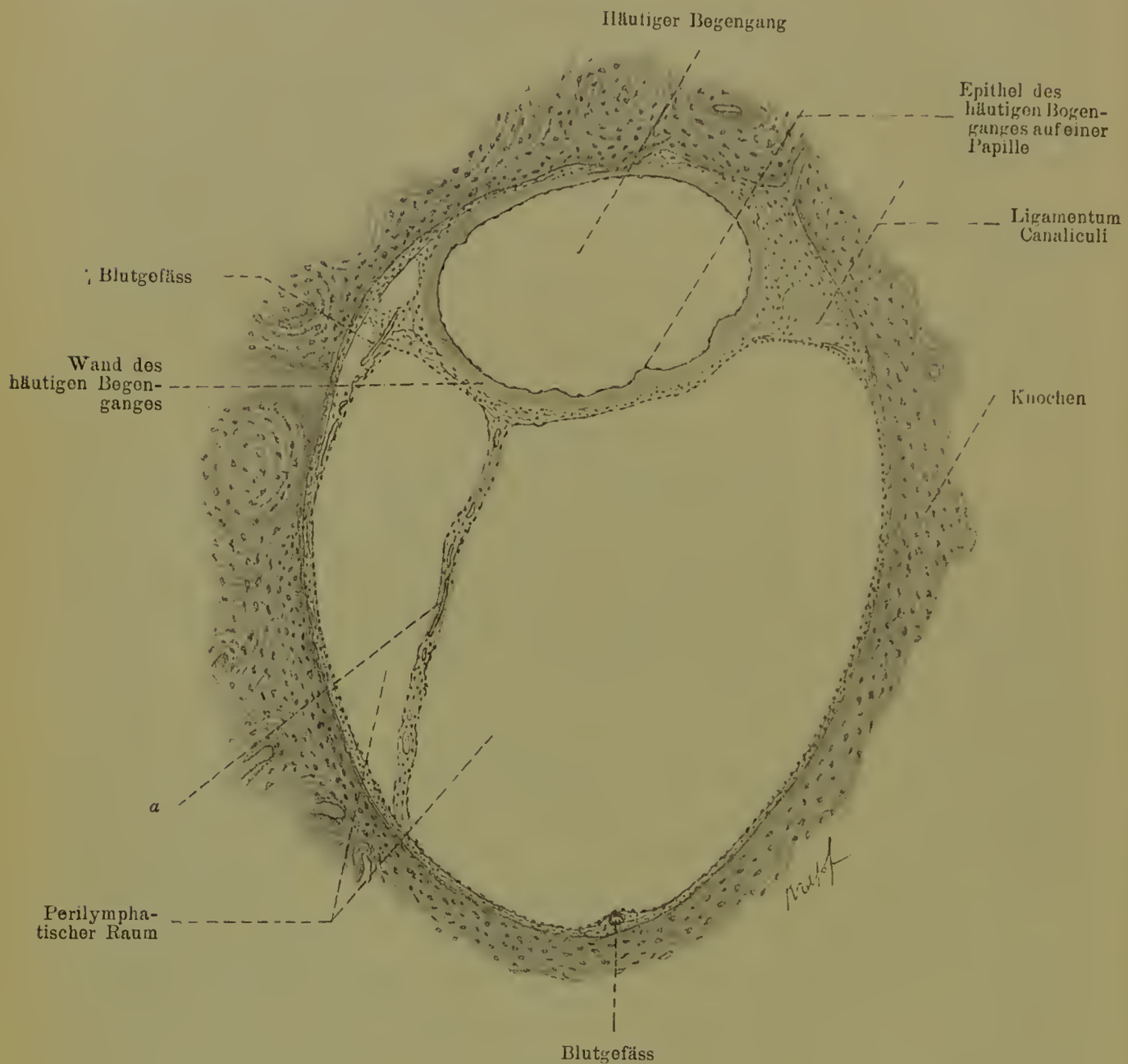


Fig. 241.

Querschnitt des knöchernen und häutigen Bogenganges vom erwachsenen Menschen. Nach einem Präparate von Dr. Scheibe. 65mal vergr.

a Bindegewebiger Zug als Rest des Gallertgewebes, Befestigungsmittel des häutigen Bogenganges, mit einem Gefäss.

3. Die Schnecke.

Bei unserer Betrachtung der Schnecke bezeichnen wir diejenige Richtung, welche die Achse des Modiolus mit der Oberfläche der Schnecke verbindet, als die radiäre (von innen nach aussen gehende); ein parallel der Lamina spiralis ossea gerichteter Verlauf würde als der spirale zu bezeichnen sein.

Der Ductus cochlearis verbindet sich durch den Canalis reuniens mit dem Sacculus und ist selbst ein langer, an beiden Enden geschlossener Schlauch; das eine Ende ist der Vorhofblindsack, das andere der Kuppelblindsack (Lagena). Der Ductus cochlearis liegt innerhalb der Schnecke, in welcher er beim Menschen $2^3/_4$ Spiralwindungen beschreibt. Er ist ein eigenartig gestalteter und in der Schnecke in einer bestimmten Weise befestigter, spiral verlaufender häutiger Schlauch, der zwischen den beiden Scalae der Schnecke gelagert ist. Die eine ist die Scala vestibuli, die andere die Scala tympani. Beide Scalae sind perilymphatische Säcke. Durch das Helicotrema Brechet i gehen beide Scalen in einander über.

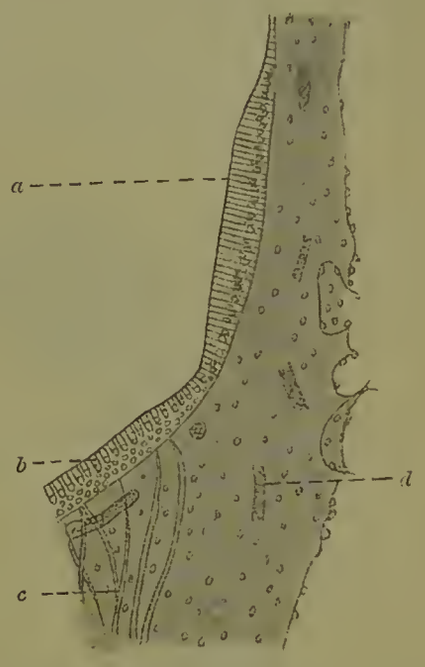


Fig. 242.

Partie eines vertikalen Querschnitts der vorderen Ampulle mit der häutigen Wand, einem Theil der Crista acustica und dem Planum semilunatum. Nach Retzius.

a Planum semilunatum; *b* Crista acustica; *c* Nervenfasern; *d* Blutgefässe.

Die Scala vestibuli steht mit dem Vestibulum in offener Verbindung; die Scala tympani hingegen verbindet sich mit dem perivaskulären Raume der Vene des Aquäductus cochleae, welche letztere in den Bulbus Venae jugularis einmündet.

Am Duct. cochlearis unterscheiden wir nun 1. die Aussenwand, welche innig mit dem Perioste der Schnecke verbunden ist; 2. die gegen die Scala tympani sehende tympanale Wand mit dem Corti'schen Organ und 3. die vestibulare Wand oder die Reissnersche Membran; letztere grenzt gegen die Scala vestibuli. Auf einem axialen durch den Modiolus gehenden Schnitt erscheint der D. cochlearis als ein dreieckiger Raum. Die Spitze des Dreiecks ist an die Lamina spiralis geheftet (Fig. 243). Je höher der D. cochlearis in der Schnecke emporsteigt, um so mehr verändert er seine Form, indem seine Aussenwand kürzer wird, die beiden anderen aber länger.

Die Reissner'sche Membran besteht aus einer äusserst dünnen, bindegewebigen Lamelle und einem sehr platten, dieselbe von beiden Seiten überziehenden Epithel. Das dem Ductus cochlearis zugekehrte Epithel bildet mitunter kleine zottenartige Erhebungen; das zur Scala vestibuli gewendete Epithel, als ein Theil des den Lymphraum dieser Skala auskleidenden, besteht aus einer sehr platten Zellenlage.

Die Aussenwand liegt einer Verdickung des Periostes der Schnecke an, welche Verdickung nicht aber im Bereiche des Ductus cochlearis aufhört, sondern sich eine Strecke weit in die Scala vestibuli und tympani fortsetzt um in diesen dünn auszulaufen. Das Periost und der bindegewebige Theil der Aussenwand des D. cochlearis bilden das Ligamentum spirale

(Fig. 243). Das Lig. spirale zeigt zwei einwärts vorspringende Leisten, die Crista basilaris und die Prominentia spiralis. Zwischen dieser Prominenz und der Crista liegt der Sulcus spiralis externus. Zwischen der Ansatzstelle der Reissner'schen Membran und der Prominentia spiralis liegt das Gebiet der Stria vascularis.

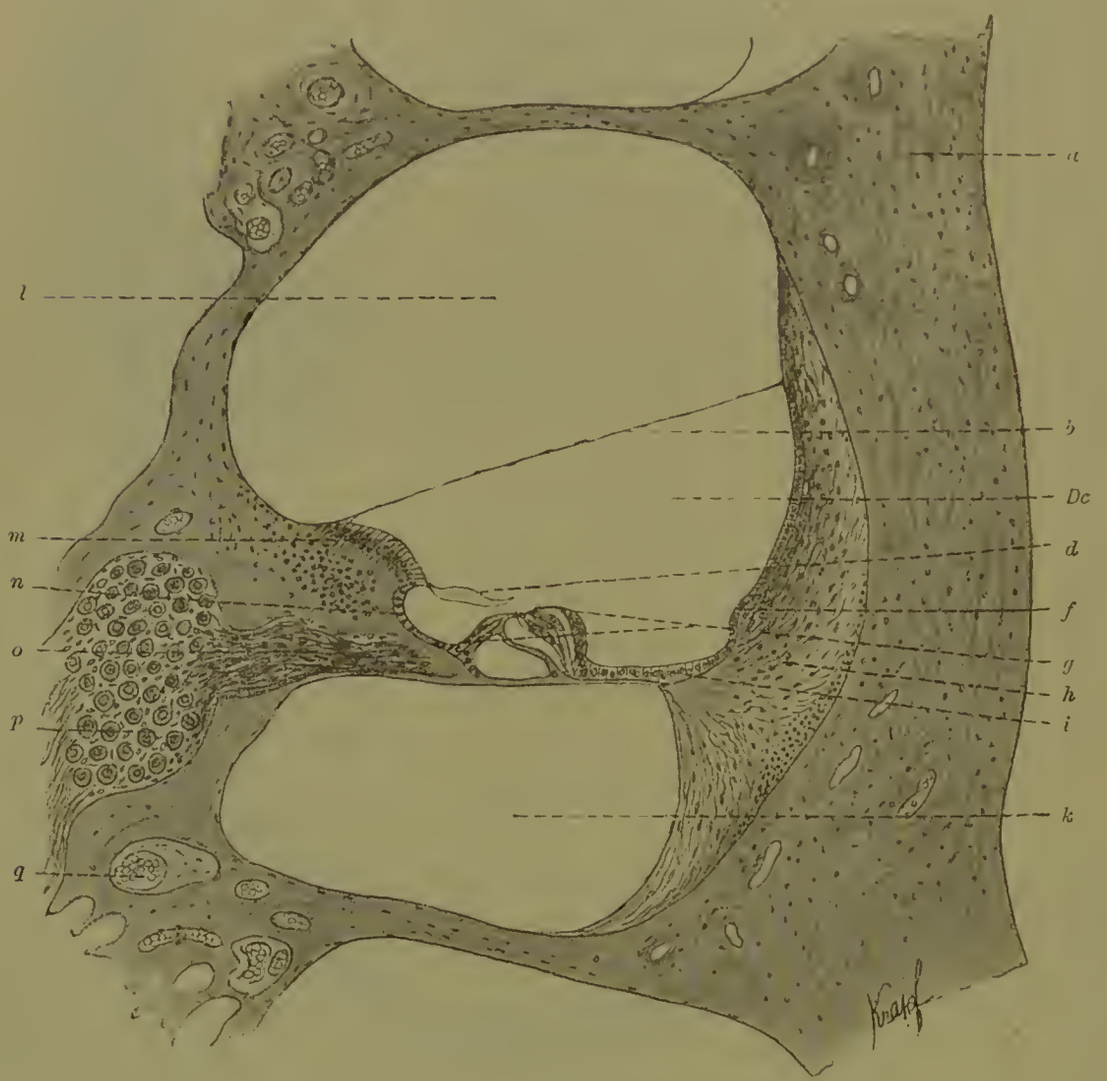


Fig. 243.

Schnitt durch die knöcherne und häutige Schnecke eines Meerschweinchens. 90 mal vergr.

l Skala vestibuli; *m* Labium vestibulare des Limbus; *n* Sulcus spiralis internus; *o* Nervenfasern; *p* Ganglionzellen; *q* Blutgefäss; *a* Knochon; *b* Reissner'sche Membran; *Dc* Ductus cochlearis; *d* Corti'sche Membran; *f* Prominentia spiralis, Corti'sches Organ; *h* Ligamentum spiralo; *i* Crista basilaris; *k* Skala tympani.

Das Periost des Lig. spirale ist sehr kernreich und geht nach innen zu in ein mehr lockeres Bindegewebe über. Das der Aussenwand des D. cochlearis selbst angehörende Bindegewebe ist sehr dicht, zellen- und gefässreich, geht aber innerhalb der Crista spiralis in ein glashelles, zellenloses Gewebe über, welches in die später zu erwähnende Membrana basilaris sich fortsetzt. Ein Gefäss (das Vas prominens) kommt in der Prominentia spiralis regelmässig vor. — Das Epithel an der Stria vascularis besteht aus kubischen, dunkelgranulirten Zellen, welche keine

scharfe Grenze gegen das darunter liegende Bindegewebe zeigen, der Art, dass die hier vorhandenen Gefässkapillaren sich bis in das Epithel erstrecken. Auf der Prominentia spiralis sind die Zellen viel niederer, werden im Sulcus spiralis externus abermals höher und gehen dann allmählich in cylindrische Elemente der Crista spiralis und des angrenzenden Theiles der Membrana basilaris (Claudius'sche Zellen) über.

Der bindegewebige Bestandtheil der tympanalen Wand des Ductus cochlearis wird als Membrana basilaris bezeichnet. Diese Membrana basilaris heftet sich aussen an die Crista basilaris des Lig. spirale, innen, d. h. gegen die Lamina spiralis ossea zu, an das Labium tympanicum des gleich zu erwähnenden Limbus spiralis an.

Die Lamina spiralis ossea besteht bekanntlich aus zwei Knochenplättchen, welche die Ausbreitung des N. cochlearis zwischen sich fassen. Die vestibulare Fläche der Lamina sp. ossea ist vom Periost bekleidet, welches in ein eigenthümliches Gewebe, die Crista spiralis, übergeht. Die letztere beginnt am Ansatze der Reissner'schen Membran, läuft peripheriewärts (nach aussen) in zwei Leisten aus, von welchen die eine, kürzere, in den Binnenraum des Ductus cochlearis hervorragt und in die Corti'sche Membran sich fortsetzt (Labium vestibulare); die andere, längere, schliesst sich der Wandung der Scala tympani an und setzt sich in die Membrana basilaris fort (Labium tympanicum). Zwischen den beiden Leisten befindet sich eine nach aussen konkave Rinne, der Sulcus spiralis internus (Fig. 243). Das Gewebe, welches zwischen der Ansatzstelle der Reissner'schen Membran und dem Labium vestibulare den Limbus spiralis überzieht und in der Tiefe sich dem Periost anschliesst, ist fest und zellenreich und erinnert in seiner Beschaffenheit an die Grundschicht der Hornhaut. Bei oberflächlicher Betrachtung meint man ein hohes cylindrisches Epithel vor sich zu haben. Bei näherer Besichtigung stellt es sich aber heraus, dass die zelligen Elemente von Fasern durchzogen werden, die bis zur Oberfläche reichen. Manche Forscher halten dieses Gewebe für Bindegewebsknorpel; andere dagegen halten es für ein Gewebe sui generis, bestehend aus von Bindegewebsfasern durchzogenen Epithelzellen.

Die bindegewebige Wandung des Sulcus spiralis internus besteht aus kernlosem, fibrillärem Gewebe, welches in das Labium tympanicum sich fortsetzt. Letzteres wird von durchtretenden Nerven perforirt und es entstehen dadurch an dieser Stelle die Foramina nervina. — Betrachtet man den Limbus spiralis von der Fläche, so sieht man am inneren Theil desselben (an der Membrana Reissneri) eine Reihe unregelmässiger Höcker, an der Aussenseite hingegen radiär verlaufende längliche Wülste die sogenannten Gehörzähne von Huschke.

Das Gewebe des Labium tympanicum des Limbus setzt sich, wie erwähnt, in die Membrana basilaris, welche zwischen dem Labium tympanicum und der Crista basilaris des Ligamentum spirale ausgespannt ist, fort. An

der M. basilaris unterscheiden wir die gegen das Innere des Ductus cochlearis gerichtete Fläche als die cochleare, die andere, gegen die Scala Tympani sehende, als Tympanale. Der Schichtung nach zeigt die Membr. basilaris 1. die M. basilaris propria, diese besteht a) aus radiär verlaufenden Fasern (Basilarfasern, Gehörsaiten); b) aus zwei dünnen Lagen homogener Substanz, von welchen die tympanale dünner ist als die cochleare (letztere ist auch kernführend), und c) aus einer feinen, auf der cochlearen Seite gelegenen Cuticula, von epithelialer Herkunft (s. u.); 2. die tympanale Belegschicht. Sie ist im jugendlichen Alter mächtig entwickelt, wird später dünner und lässt a) eine bindegewebige, als Fortsetzung des Periostes des tympanalen Theiles der Lamina spiralis ossea aufzufassende innere Lage, und b) eine flache zur Auskleidung des perilymphatischen Raumes der Scala tympani gehörende äussere Epithelschicht unterscheiden. In der Nähe des Labium tympanicum verläuft in der tympanalen Belegschicht ein Gefäss, das Vas spirale.

Das oberflächliche Epithel des Limbus spiralis zwischen der Ansatzstelle der Reissner'schen Membran und dem Labium vestibulare ist ein flaches und bekleidet in kontinuirlicher Schicht die Gehörzähne und die dazwischen befindlichen Thäler. — Das Epithel des Suleus spiralis internus ist etwas höher.

a) Das Corti'sche Organ.

Im Gebiete des Labium tympanicum, des Limbus spiralis und des grösseren Abschnittes der anschliessenden M. basilaris ist das Epithel des Ductus cochlearis eigenthümlich modifizirt. Es stellt hier das Endausbreitungsgebiet des N. cochlearis dar und wird als Papilla spiralis oder als Corti'sches Organ bezeichnet, ist also ein Neuroepithel.

Das Organon Corti kann in drei Abschnitte, die in radiärer Richtung von innen nach aussen auf einander folgen, gegliedert werden. Zum inneren Abschnitt gehören 1. die inneren Stütz- und 2. die inneren Hörzellen; zum mittleren gehört der Corti'schen Bogen; zum äusseren 1. die äusseren Hörzellen und 2. die äusseren Stützzellen.

Mit dem Corti'schen Organ stehen noch zwei Membranen cutieularen Ursprunges in Beziehung, die Lamina reticularis und die Membrana tectoria oder die Corti'sche Membran.

Verfolgt man an der Hand der Fig. 244 das Epithel des Corti'schen Organs vom culcus spiralis internus an (in der Figur rechts), so sieht man, wie das erst flache Epithel sich wallartig erhebt, indem die Zellen höher werden. Es sind hier zwei Arten von Zellen zu unterscheiden, Stützzellen und innere Hörzellen. Die Stützzellen folgen zunächst auf die flachen Zellen, werden von innen nach aussen allmählich höher und zeigen sich in 3—4 Reihen. An sie schliessen sich nach aussen die inneren Hörzellen an. Es sind cylindrische, basal etwas verdickte und abgerundete Elemente, ihr Kern ist basal gelegen.

An der freien Fläche zeigen sie einen elliptischen Cuticularraum, der etwas breiter ist als die Endfläche der Zelle selbst. Auf diesem elliptischen Saume tragen die Zellen beim Menschen circa 20 steife Härchen, die Hörhaare. Letztere stehen in einer geraden, oder schwach nach aussen convexen Linie.

Es folgt der mittlere Abschnitt des Corti'schen Organs. Derselbe begreift die langen, schlanken, der Membrana basilaris gespreizt aufsitzenden und oben sich bogenförmig verbindenden Gebilde in sich, die man Pfeilerzellen oder kurz Pfeiler nennt. Sie überspannen, indem sie sich mit ihren freien Enden verbinden, einen Raum, der, wie Fig. 244 sehen lässt, im Durchschnitt dreieckig erscheint. Es ist der Corti'sche Tunnel.

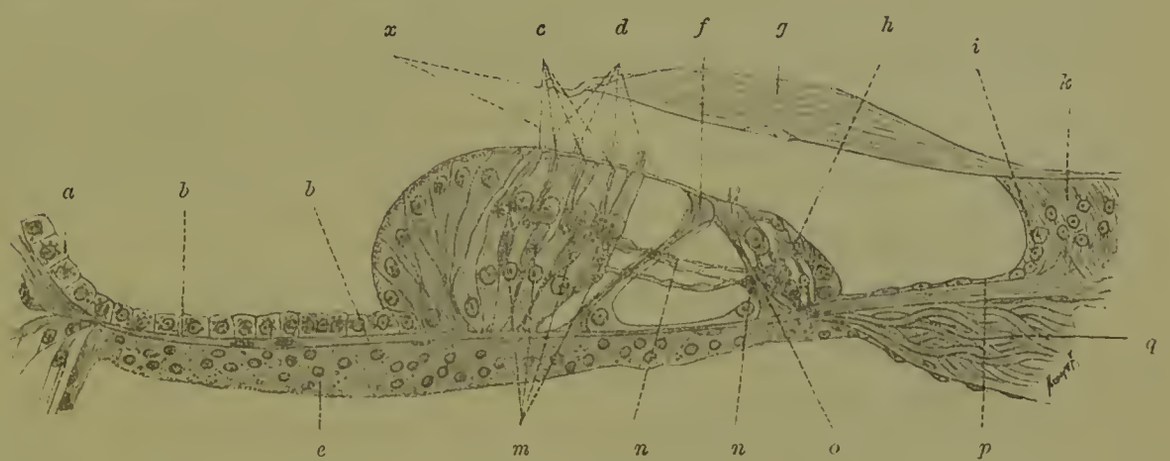


Fig. 244.

Kopie nach Retzius, auf die Hälfte reducirt.

An der Stelle *x* ist die Corti'sche Membran abgehoben; *c* äussere Stützzellen; *d* äussere Hörzellen; *f* äussere Pfeilerzelle; *g* Corti'sche Membran; *h* innere Stützzellen; *i*, *p* Epithel des Sulcus spiralis internus; *k* Labium vestibulare; *e* tympanale Belegschichte; *m* Hörzellen; *n n* Nervenfasern, welche durch den Corti'schen Tunnel ziehen; *o* innere Pfeilerzelle; *q* Nerv; *b* Basilarmembran; *a* Epithel des sulcus spiralis externus.

Betrachten wir nun diese Pfeiler näher. Man hat nach der Stellung innere und äussere Pfeiler zu unterscheiden; die inneren sind zahlreicher als die äusseren. In der ganzen Ausdehnung der Lamina spiralis membranacea hat man etwa 6000 innere auf 4500 äussere anzunehmen.

Jede Pfeilerzelle ist aus einer Epithelzelle hervorgegangen. Man unterscheidet daran 1. einen protoplasmatischen, den Kern enthaltenden Theil, der als Rest der Bildungszelle aufgefasst werden kann (Bodenzelle) und 2. die von der Bildungszelle produzirten Cuticularbildungen, d. h. den langgestreckten Haupttheil der Pfeilerzellen. Die freien, aber sich unter einander verbindenden Enden nennt man die Köpfe der Pfeiler. Der Kopf des inneren Pfeilers trägt einen platten nach aussen gerichteten Fortsatz, der mit der Achse dieses Pfeilers einen stumpfen Winkel bildet. Unter dieser Platte, an der Aussenseite des Kopfes des inneren Pfeilers, befindet sich eine Pfanne, gegen welche der Kopf des äusseren Pfeilers einlenkt. Auch der Kopf des letzteren läuft nach aussen in eine Platte aus, die an ihrem Ende einen dünneren Fortsatz Phalangenfortsatz, besitzt. Derselbe liegt ebenso wie die Platte unter der Kopfplatte des inneren Pfeilers, erstreckt sich aber etwas weiter nach aussen

als die letztere und bildet mit dem Kopfe des äusseren Pfeilers einen spitzen Winkel. Auf der inneren Seite des Kopfes befindet sich eine konvexe Gelenkfläche, mit welcher in der Regel zwei, seltener drei Gelenkflächen der inneren Pfeiler in Berührung kommen.

Aeussere und innere Pfeiler erscheinen undeutlich longitudinal gestrichelt, und ihre Fussplatten setzen sich in die äusserst feine, bereits erwähnte Cuticula fort, welche die Basilarmembran bekleidet. Der innere Rand der Fussplatte des inneren Pfeilers grenzt an die Foramina nervina an; der äussere Rand der Fussplatte des äusseren Pfeilers stösst an das basale Ende der am weitesten nach innen gelegenen Deiters'schen Zellen des äusseren Abschnittes des Corti'schen Bogens (s. unten).

Die als Bodenzellen bezeichneten protoplasmatischen Bestandtheile der Pfeilerzellen, welche ebenfalls in innere und äussere eingetheilt werden, liegen an der Fussplatte der entsprechenden Pfeiler, an der Basilarmembran, und überziehen zum Theil die Körper der Pfeiler, namentlich an der dem Tunnel zugekehrten Seite.

Zum Verständniss der gegenseitigen Lage der inneren Hörzellen zu den inneren Pfeilern sei jetzt erwähnt, dass auf zwei innere Pfeiler etwa eine Hörzelle zu liegen kommt.

Der äussere Abschnitt des Corti'schen Organs schliesst sich unmittelbar an die äusseren Pfeilerzellen an und besteht aus vier Reihen von Hörzellen und aus vier mit den letzteren in bestimmter Weise alternirenden Reihen von Stützzellen (Deiters'sche Zellen). An die zu äusserst gelagerten Deiters'schen Zellen, stossen weitere Stützzellen an, die man Hensen'sche Zellen nennt.

Die äusseren Hörzellen haben einen ähnlich gebauten, aber schlankeren Körper, als die inneren gleichnamigen Elemente. Sie reichen nicht bis zur Membrana basilaris, sondern hören früher auf, und zwar in einer Entfernung von derselben, welche der doppelten Höhe der Zellen annähernd gleichkommt. Ihr Cuticularsaum hat ebenfalls die Form einer Ellipse, deren Längsachse radiär gerichtet ist. Auf der Oberfläche des Saumes befinden sich auch hier ca. 20 steife Hörhaare, die in einem stark nach aussen konvexen Bogen gestellt sind. In einer geringen Entfernung von dem Deckel ist ein eigenthümlicher, nur den äusseren Hörzellen zukommender, runder Körper vorhanden, dessen Bedeutung räthselhaft geblieben ist.

Die Deiters'schen Zellen sitzen der Membrana basilaris an und haben eine ausgesprochene flaschenförmige Gestalt mit einem engen Hals (Phalangenfortsatz), welch' letzterer zwischen den Hörzellen gelegen ist. Ihr Kern liegt im oberen Theile des basalen dickeren Abschnittes der Zelle.

Eine Eigenthümlichkeit dieser Zellen ist eine Cuticularbildung, welche in Gestalt eines dünnen Fadens (Stützfaden), sowohl in der Zelle selbst, als auch ausserhalb derselben, an ihrer Oberfläche verläuft. Der

Stützfaden beginnt ungefähr in der Mitte der Basis der Zellen (mehr nach innen davon) und verläuft zunächst in der Zelle selbst, tritt dann an deren Oberfläche und begiebt sich in den Phalangenfortsatz; er verbreitert sich schliesslich zu einer Platte (Phalangenplatte). Letztere ist breiter als der Phalangenfortsatz und da, wie wir sehen werden, die Phalangenplatten unter einander und mit den Cuticularsäumen der äusseren Hörzellen in Verbindung stehen, so bleibt zwischen den Deiters'schen Zellen und den Hörzellen ein Raum bestehen, der auch zwischen dem äusseren Pfeiler und den zu innerst gelegenen äusseren Hörzellen vorhanden ist (Nüel'scher Raum). Dem Basaltheile der inneren Deiters'schen Zellen schliesst sich die Fussplatte des äusseren Pfeilers an.

Auf die äusseren Deiters'schen Zellen folgen die Hensen'schen Zellen, etwa acht in radiärer Richtung. Sie bilden einen Wulst, der innen am höchsten ist, um dann nach aussen allmählich abzufallen. Die etwas verschmälerten Basen sämmtlicher Hensen'schen Zellen erreichen sehr wahrscheinlich alle die M. basilaris. Die freie Oberfläche der Zellen weist ebenfalls ein dünnes cuticulares Häutchen auf. Beim Menschen enthalten die Hensen'schen Zellen gewöhnlich gelbes Pigment (beim Meerschweinchen in der Regel Fett, beim Kaninchen enthalten sie ein Rudiment eines Stützfadens). Nach aussen gehen die Hensen'schen Zellen in mehr kubische Elemente über — die Claudius'schen Zellen (etwa 10 an Zahl). Die Oberfläche dieser letzteren besitzt ebenfalls einen cuticularen Saum; ihr Kern ist in der Mitte der Zelle; Pigment ist auch hier vorhanden. Zwischen den Zellen kommen mitunter dunkel aussehende Elemente vor, deren Kern mehr basal zu liegen pflegt, wodurch eine Zweischichtigkeit des Epithels vorgetäuscht werden kann (Böttcher'sche Zellen).

Wir haben bis jetzt die Zellen, die das Corti'sche Organ zusammensetzen, einzeln besprochen und über ihre gegenseitige Lage d. h. die Aufeinanderfolge in der Richtung von innen nach aussen (radiäre Richtung) das nöthig Scheinende gesagt. Um über das Ganze orientirt zu sein, muss der oberflächliche Anschluss der Zellen aneinander auch in der Richtung der Spiralwindung der Schnecke berücksichtigt werden.

Die Oberflächenansicht des Corti'schen Organs zeigt von innen nach aussen Folgendes: An die nichts Besonders darbietenden Epithelien des Sulcus spiralis internus schliessen sich die etwas breiteren hexagonalen Umrisse der inneren Stützzellen an, welche in einer, in spiraler Richtung etwas wellig verlaufenden Linie nach aussen abschliessen. An diese Linie grenzen die Konturen der Kutikularsäume der inneren Hörzellen an. Die äusseren Konturen der Säume kommen in Berührung mit den Kopfplatten der inneren Pfeiler (je eine Hörzelle mit mindestens 2 Kopfplatten). Die nach aussen gerichteten Fortsätze der Kopfplatten der äusseren Pfeiler berühren sich gegenseitig und schliessen mit einer spiraligen (für kurze Strecken geraden) Linie ab. Die Kopfplatten der inneren Pfeiler bedecken einerseits

die sich ebenfalls berührenden Kopfplatten der inneren Pfeiler ganz, andererseits auch den schmäleren, ruderförmigen Phalangenfortsatz der letzteren derart, dass das Stück des Phalangenfortsatzes die ebenerwähnte Linie nach aussen übersehreitet. Erwähnt muss werden, dass etwa auf 3 Kopfplatten der inneren Pfeiler 2 Platten resp. Phalangenfortsätze der äusseren Pfeiler kommen. Zwischen den Phalangenfortsätzen befinden sich Räume, welche von aussen dureh die Phalangenplatten der ersten Reihe der Deiters'sehen Zellen geschlossen werden. Die Räume zwischen den letzteren werden von den Phalangenplatten der 2. Reihe der Deiters'sehen Zellen begrenzt u. s. w. Die Räume zwischen den Phalangenplatten der vorletzten Reihe der Deiters'sehen Zellen werden dureh die unregelmässigen Platten der letzten äussersten Deiters'sehen Zellen, welche in spiraliger Riehtung aneinander stossen (Sehlussrahmen, Deiters) geschlossen. Es sind also zwischen der äusseren Begrenzung der Kopfplatten, den Ruderfortsätzen und den Phalangenplattenreihen 4 Reihen von Lüeken vorhanden, welche in der Art der gleiehfarbigen Felder eines Schaehbrettes alterniren und dureh die Kutikularsäume der äusseren Hörzellen ausgefüllt sind. An die unregelmässigen Phalangenplatten der letzten Deiters'sehen Zellen (Schlussrahmen Deiters) sehliessen sieh die Hensen'schen Zellen an, die, von der Oberfläehe gesehen, unregelmässige Polygone sind.

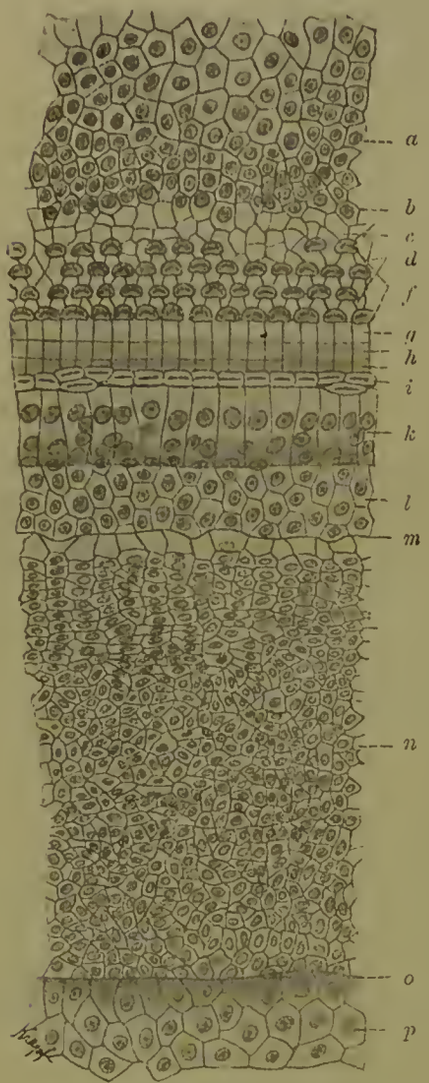


Fig. 245.
Oberfläche des Corti'schen Organs sammt ihrer Umgebung aus der Basalwindung eines neugebornen Kindes. Auf die Hälfte reduzirt (naeh Retzius 84).
a Epithel des sulcus spiralis externus; *b* Hensen'sche Zellen; *c* Sehlussrahmen; *d* Phalangen; *f* äussere Hörzellen; *g* platte Fortsätze der äusseren Pfeilerzellen; *h* platte Fortsätze der inneren Pfeilerzellen; *i* innere Hörzellen; *k* innere Stützzellen; *l* Epithel des sulcus spiralis internus; *m* Rand des labium vestibulare; *n* Epithel des limbus laminae spiralis; *o* Ansatzlinie der membrana Reissneri; *p* Epithel der Membrana Reissneri, letztere umgeklappt.

Diese Anordnung ist wohl nur selten in dieser Regelmässigkeit anzutreffen. Die Beziehungen der Zellen zu einander bleiben aber immer naeh dem gegebenen Sehema bestehen.

Die Corti'sehe Membran ist an dem Limbus spiralis befestigt, wird an der Kante des Labium vestibulare desselben frei, verdiekt sich bedeutend, um am freien Ende sich wieder zu verjüngen (Randstrang). Demnach kann man an ihr eine innere befestigte und eine äussere freie Zone unterseheiden. Sie ist kernlos und in radiärer Riehtung fein gestriehelt. Ihr freier Theil zieht über den Sulcus spiralis internus und liegt dem Corti'sehen Organe auf.

Der äussere Rand reicht bis zu den inneren Hensen'schen Zellen. Die Entwickelung dieser Membran ist noch nicht klargelegt. Wahrscheinlich ist sie als eine nach aussen verschobene Kutikularbildung der Zellen des Limbus spiralis aufzufassen.

Im Kuppel- und Vorhofblindsack geht das Nervenepithel in ein indifferentes über.

b) Nerven und Gefässe der Schnecke.

Der N. acusticus bildet im Canalis spiralis modioli ein Ganglion, das G. spirale. Dasselbe besteht aus bipolaren Ganglienzellen. Am äusseren Rande des Ganglions verläuft spiralig ein Bündel markhaltiger Nervenfasern,

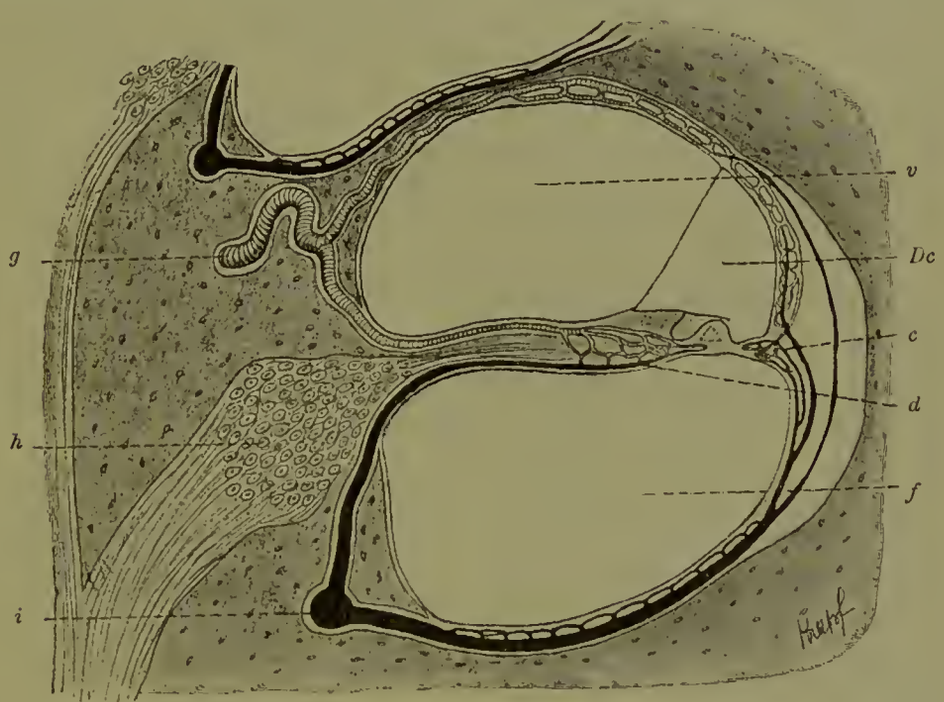


Fig. 246.

Schema der Gefässverbreitung im Labyrinthe, nach Eichler.

g Arterie; *h* Ganglion spirale; *i* Vene; *v* Scala vestibuli; *Dc* Ductus cochlearis; *c* Gefässkapillaren im ligamentum spirale; *d* Gefässkapillaren im Limbus spiralis; *f* Scala tympani.

welche sich nach der Spitze der Schnecke zu allmählich verjüngen, um dort zu verschwinden. Aus dem G. spirale entspringen Bündel markhaltiger Fasern, welche innerhalb der Lamina spiralis ossea nach aussen verlaufen und in der äusseren Partie derselben einen engmaschigen Plexus bilden, aus welchem erst Nerven durch die Foramina nervina des Labium tympanicum zum Corti'schen Organe sich begeben. Die gröberen Faserbündel innerhalb des Corti'schen Organes sind: 1. ein spiral verlaufendes Bündel an der äusseren Seite des inneren Pfeilers, Tunnelstrang, Retzius, ein ähnliches Bündel liegt beim Kaninchen auf der inneren Seite des Innenpfeilers; 2. spiralig verlaufende Züge, die am inneren Rande der Deiters'schen Zellen verlaufen; 3. feinere Nervenfasern, die durch den Corti'schen Tunnel und durch den Nuel'schen Raum ziehen.

Ueber die Beziehungen der Nerven zu den Hörzellen des Corti'schen Oganes ist bis jetzt mit der Golgi'schen Methode soviel wie nichts ermittelt worden; es wird sieh mit Wahrscheinliehkeit annehmen lassen, das sich an den Basen der Hörzellen plexiforme Ausbreitungen finden, von welehen Nervenfäserehen ausgehen, die diese Zellen umspinnen.

In Hinsieht der Cirkulationsverhältnisse des häutigen Labyrinthes erwähnen wir, dass die A. auditiva interna aus der A. basilaris kommt und sieh in den Ramus vestibularis und cochlearis theilt. Die Zweige des ersteren begleiten die Aeste des Acustieus bis zum Utrieulus und Saeculus. An den Maculae und an den Cristae sind die Kapillarnetze zahlreich und engmasehig, weitmasehig dagegen an den übrigen Theilen des Utriculus, Saeculus und den Bogengängen. — Der Ramus eochlearis begleitet die Aeste des Aeusticus bis zur ersten Sehneckenwindung; die für die übrigen Windungen bestimmten Arterien treten in die Aehse des Modiolus ein, in welchem sie in zahlreiche Aestchen zerfallen, welche sich eigenthümlich aufrollen und auf diese Weise die sogen. Glomeruli bilden. Aus den letzteren treten Aeste in die vestibulare Wand der Lamina spiralis ossea ein und versorgen dort die Bestandtheile des Limbus spiralis und das Bindegewebe der Reissner'sehen Membran. Andere Aeste umgreifen die Scala vestibuli, versorgen die Wandung derselben und ziehen weiter bis zum Lig. spirale, zur Stria vascularis und zur Membrana basilaris.

Die Venenstämme liegen in der Nähe der Arterien und erhalten ihr Blut 1. aus den Venen, die an der tympanalen Fläche der Lamina spiralis liegen, und 2. aus den Venen, welche die äussere Wand der Seala tympani umkreisen. Die ersteren beziehen ihr Blut aus Kapillaren des Limbus spiralis, letztere hauptsächlieh aus dem Gebiete des Lig. spirale und der Membrana basilaris.

Aus dieser Beschreibung geht also hervor, dass die arteriellen Bahnen an die Scala vestibuli, die venösen an die Seala tympani gebunden sind, und dass der innere durch die Lamina spiralis und Limbus spiralis ziehende Blutstrom von dem der beiden Scalae, des Lig. spirale und der Membrana basilaris gesehieden ist (Eichler).

Die Endolymphe füllt das ganze häutige Labyrinth aus. Durch den Duetus endolymphatieus ist ein Seitenkanal gegeben, der unter der Dura mit einem Saceus endet. Am letzteren sind nun eine Anzahl seitlicher, mit Epithel ausgekleideter Röhrchen vorhanden, welche unmittelbar an Lymphbahnen grenzen und mit den letzteren dureh interepitheliale (intereellulare Räume) in Verbindung treten (Rüdinger 88). — Für die Perilymphe kommen folgende Auswege in Betracht: für die des Vorhofs ziehen sieh entlang der Nervenscheide der Maculae und Cristae Ausführwege, welche mit dem Subdural- oder dem Subarachnoidalraume in Verbindung stehen. Für die der Sehneeke kommt hier das adventitielle Gewebe der Vena aquaeductus coch-

leae in Betracht, dessen Lymphgefässe in subperiostale Lymphgefässe in der Nähe des inneren Randes der Fossa jugularis ihren Abfluss finden.

4. Einiges über die Entwickelung des Labyrinthes.

Das häutige Labyrinth entsteht aus dem Ektoderm, beim Menschen in der vierten Woche des Embryonallebens, als eine einschichtige epitheliale Blase. Die letztere schnürt sich vom Ektoderm ab, liegt dann in der Höhe des Nachhirns und ist zunächst vom Mesenchym umgeben. Dorsal und medial bildet die Gehörblase eine Ausstülpung, die allmählich weiter wächst und sich schliesslich zum Ductus endolymphaticus (Recessus labyrinthi) herausbildet. An der ventralen Wand der Blase bildet sich ebenfalls eine Ausstülpung, der Recessus cochleae. Gleichzeitig stülpt sich die mediale Wand in die Blase etwas hinein, wodurch sie zunächst unvollkommen in zwei Abschnitte zerlegt wird — in den dorsalen Utriculus, und in den ventralen Sacculus. Aus dem utrikularen Abschnitt entsteht eine horizontal gelegene, flache und breite taschenförmige Ausstülpung — die Anlage des horizontalen Bogenganges, bald darauf eine vertikale etwas breitere — die Anlage der beiden vertikalen Bogengänge. Der Rand dieser Taschen bläht sich etwas auf, während in der mittleren Partie der beiden Blätter die Ausstülpungen sich aneinander legen, miteinander verkleben und schliesslich resorbirt werden. — An der vertikalen Anlage befinden sich zwei solcher Verklebungsstellen, wodurch hier zwei Bogengänge, der vordere und der hintere vertikale entstehen, die einen gemeinsamen Schenkel aufweisen.

Der Recessus cochleae wächst in die Länge und windet sich dabei spiralig.

In der unmittelbaren Umgebung des häutigen Labyrinthes differenzirt sich das Mesenchym zur bindegewebigen Wandung des letzteren. Die darauf folgenden Schichten des Mesenchyms (mit Ausnahme derjenigen Stellen, an welchen sich das häutige Labyrinth an das knöcherne anlegen wird) wandeln sich in Gallertgewebe um. Dieses wird von einem kompakteren Gewebe umgeben, aus welchem zuerst Knorpel, dann Knochen und Periost entstehen, schliesslich das knöcherne Labyrinth hervorgeht. Durch eine eigenthümliche regressive Metamorphose schwindet später das Gallertgewebe zum grössten Theile. An seiner Stelle liegen dann die perilymphatischen Räume des Labyrinthes. (Vergl. namentlich Retzius 84; Schwalbe 87.)

Technisches über die Behandlung des Gehörorgans.

326. Die Behandlung des äusseren und mittleren Ohres ergiebt sich von selbst. Will man das Epithel im Zusammenhange mit benachbarten Knochen studiren, z. B. dasjenige im mittleren Ohr, so fixire man zunächst und entkalke, oder behandle mit jenen Fixirungsmethoden, welche beides zu-

gleich thun. Letztere Methode kann nur bei sehr kleinen Objekten angewandt werden.

327. Die Bearbeitung des Labyrinthes, namentlich das des Erwachsenen, ist eine sehr schwere technische Aufgabe. Die Isolation desselben aus dem Felsenbein ohne Verletzung der knöchernen Bestandtheile des Labyrinthes selbst ist nur bei älteren Föten und bei Kindern durchführbar, erfordert aber auch hier ganz genaue makroskopische Kenntnisse der Lage der Theile im Felsenbein. Günstigere Objekte geben kleinere Thiere, namentlich die Nager ab. Bei den letzteren erzeugen die halbzirkelförmigen Kanäle und die Schnecke mehr oder weniger deutliche Vorsprünge in die Paukenhöhle. Eröffnet man letztere, so kann man sich über die Lage der betreffenden Theile von aussen her orientiren, Bei Meerschweinchen und Kaninchen ragt die ganze Schnecke in die Paukenhöhle vor und kann mit einem starken Messer leicht im Ganzen herausgenommen werden und da die knöcherne Schnecke bei diesen Thieren dünnwandig ist, so bietet sie auch den Entkalkungsflüssigkeiten nur wenig Widerstand. Als Entkalkungsflüssigkeit für letztere Objekte leistet z. B. eine 3 % Salpetersäure gute Dienste.

328. Nach Ranvier (89) eröffnet man die Schnecke mit einem Skalpell unter einer Lösung von einer 2 % Osmiumsäure in physiol. Kochsalzlösung. Nach 12 Stunden überträgt man die Schnecke behufs Entkalkung in eine 2 %ige, oft zu wechselnde Chromsäure. Für Meerschweinchen dauert die Entkalkung z. B. eine ganze Woche.

329. Nach Retzius (84) behandelt man die eröffnete Schnecke eine halbe Stunde mit einer $^1/_2$ % wässerigen Osmiumsäurelösung und ebensolange mit einer $^1/_2$ % Goldchloridlösung. Das Corti'sche Organ wird herauspräparirt und im Ganzen untersucht, oder nach einer sorgfältigen Entfernung der Knochen auch geschnitten.

330. Das Labyrinth des erwachsenen Menschen wird in der Regel in folgender Weise bearbeitet: zunächt wird die Felsenbeinpyramide abgetrennt und der obere Bogengang und die Schnecke unter Müller'scher Flüssigkeit eröffnet; darin wird die Felsenbeinpyramide 3 Wochen lang belassen; die Flüssigkeit wird in der ersten Woche alle Tage, in den folgenden Wochen alle 2 Tage gewechselt. Das Präparat wird nun 24 Stunden in fliessendem Wasser ausgewaschen, in 80 % Alkohol auf 14 Tage übertragen und dann auf 2 Tage in 96 % Spiritus gebracht. Erst jetzt wird das Präparat entkalkt und zwar mit einer 5 % Salpetersäure, welche man täglich zu wechseln hat (10 Tage bis 2 Wochen). Nun wäscht man 2 Tage in fliessendem Wasser aus, überträgt für 24 Stunden in 80 %, dann in 96 % Alkohol für 6—8 Tage und beginnt das Präparat mit Celloidin zu durchtränken. (Dr. Scheibe.)

331. Auch die folgende Methode wird hier mit Erfolg angewandt: Die abgetrennte Pyramide mit eröffnetem Bogengang und Schnecke werden

2 Tage bei Zimmertemperatur und dann 3 Wochen lang im Thermostat (33 C) mit Müller'scher Flüssigkeit behandelt. Die letztere ist während dieser Zeit zu wechseln. Dann wird 48 Stunden in fliessendem Wasser ausgewaschen, 14 Tage mit 80 %, dann 8 Tage mit 96 % Spiritus behandelt, dann entkalkt und wie bei der vorigen Methode weiter behandelt.

332. Bis jetzt hat man in der Regel in Celloidin geschnitten. Es unterliegt keinem Zweifel, dass die kombinirte Celloidin-Paraffin-Methode von Field und Martin (s. T. 38) auch hier mit gutem Erfolge angewandt werden kann, worüber wir aber selbst noch keine eigenen Erfahrungen besitzen.

333. Speziell für die Nerven ist bei jüngeren Föten und Embryonen die Golgi'sche Methode anzuwenden. (T. 293.)

X. Die Nase.

An der Nase unterscheiden wir 1. den Vorhof, 2. die Regio respiratoria, 3. die Regio olfactoria, und im Anschluss an die Regio respiratoria 4. die Nebenhöhlen der Nase.

Der Vorhof hat ein geschichtetes Pflasterepithel. In der Nähe des äusseren Nasenloches sind Haare, Vibrissae, vorhanden, deren Talgdrüsen stark entwickelt sind. In der Höhe des Knorpels treten Schleimdrüsen auf. Das geschichtete Pflasterepithel hört am vorderen Ende der unteren Muschel und des unteren Nasenganges auf.

Die Regio respiratoria besitzt ein zweizeiliges Flimmerepithel mit Becherzellen; der Flimmerstrom geht nach den Choanen. Im Epithel und im Stratum proprium befinden sich in der Regel zahlreiche Leukocyten. Die hier vorhandenen alveolären, zusammengesetzten Drüsen sind gemischter Natur (muköse und seröse). Im Stratum proprium findet man mächtige, namentlich venöse Gefässgeflechte.

Die Nebenhöhlen haben ebenfalls ein flimmerndes Epithel, dessen Flimmerstrom nach aussen gerichtet ist.

Die Regio olfactoria ist hauptsächlich auf die obere Muschel und auf die gegenüberliegende Nasenscheidewand beschränkt. Man findet jedoch in der unmittelbaren Nähe des Olfactoriusgebietes kleine, wie abgesprengte Inseln desselben Charakters, welche entweder ganz isolirt sind oder mit dem Haupttheil durch schmale Brücken in Verbindung stehen. Die Regio olfactoria ist im frischen Zustande auch durch die Farbe von ihrer Umgebung unterschieden. Das Pigment ist in den gleich zu erwähnenden Stützzellen gelegen.

Das Epithel ist ein zweizeiliges cylindrisches, macht jedoch den Eindruck eines mehrschichtigen Cylinderepithels. Wir unterscheiden hier die Riechzellen und die Stützzellen.

Die Riechzellen nehmen eine ganz besondere Stellung ein, indem sie, wie wir sehen werden, als wahre Ganglienzellen aufzufassen sind (von Lenhossék). Innerhalb der Epithelschicht präsentiren sie sich als spindelförmige Zellen, deren kugeliger Kern mit einem grossen Kernkörperchen versehen und in der dicksten Stelle der Zelle gelegen ist. Die Kerne der verschiedenen Zellen liegen im mittleren Drittel des Epithels in verschiedenen Höhen. Nach der Nasenhöhle zu endet die Zelle mit einem abgestumpften Kegel, an welchem eine Anzahl steifer Härchen, die Riechhärchen, sitzen. Das basale Ende hat sich als ein echter centripetaler Nervenfortsatz, Neurit, herausgestellt, der in einem Glomerulus des Lobus olfactorius mit Endramifikationen endet (siehe pag. 285).

Die Stützzellen haben mehr ovale Kerne, welche alle annähernd in gleicher Höhe gelegen sind. Nach der Oberfläche zu besitzen sie einen schmalen Cuticularsaum. Nach der Basalmembran hin enden sie entweder mit zwei oder mit mehreren Zacken. Zwischen diesen Zellen finden wir eine Lage von Elementen, welche mit ihren breiten kernhaltigen Enden der Basalmembran anliegen und nach der Oberfläche hin, sich plötzlich verschmälernd, einen Fortsatz entsenden.

Das Stratum proprium ist sehr reich an Leukocyten und enthält viele alveoläre zusammengesetzte Drüsen. Sie sind beim Menschen Eiweissdrüsen und ihre Zellen können Pigment enthalten.

Das Jacobson'sche Organ des Menschen enthält keine typischen Riechzellen.

Die Kapillargefässe breiten sich oberflächlich aus und liegen unmittelbar unter der Basalmembran des Epithels. Im submukösen Bindegewebe liegt ein relativ stark ausgebildeter Gefässplexus, reich an Venen, der ganz besonders mächtig an der hinteren Partie der unteren Muschel entwickelt ist und hier eine Art Schwellgewebe bildet.

Ein dichtes Lymphgefässnetz durchzieht die Schleimhaut, und aus ihm fliesst die Lymphe nach dem Pharynx und nach dem Gaumen hin. Diese Lymphgefässe können vom subarachnoidealen Raum aus injizirt werden (Key und Retzius).

Die Nerven aus dem Trigeminus verbreiten sich im Epithel mit zahlreichen Ramifikationen, sowohl in der Regio respiratoria, als auch in der R. olfactoria und ihre Telodendrien pflegen mit Terminalknöpfchen versehen zu sein. Ausserdem giebt es Telodendrien, die keine Endknöpfchen aufweisen.

Technisches über die Behandlung der Nase.

334. Die Nasenschleimhaut wird an Ort und Stelle mit Osmium oder mit deren Gemischen fixirt, Stücke davon hart am Knochen resp. Knorpel abgetrennt und geschnitten. Es ist zu bemerken, dass die marklosen Olfac-

toriusfasern bei dieser Behandlung eine bräunliche Farbe annehmen, was die Remak'schen Fasern nicht thun (Ranvier 89).

335. Will man die Epithelien isoliren, so behandle man Schleimhautstückchen mit dem 1/3-Alkohol. Dabei verkrümmen sich aber die Fortsätze der Riechzellen (Neuriten); um dieses zu vermeiden, empfiehlt Ranvier, nachdem die Epithelzellen 1—2 Stunden mit 1/3-Alkohol behandelt wurden, diese eine Viertelstunde mit einer 1% Osmiumsäure nachzubehandeln. Setzt man die Fetzen nun in Wasser und zupft, so lassen sich die Zellen sammt ihren Fortsätzen isoliren; letztere verkrümmen sich hierbei nicht.

336. Die Methode von Golgi, auf die Schleimhaut der Nase jugendlicher Thiere und der Föten angewendet, hat hier zur Erkenntniss der bedeutungsvollen Thatsache geführt, dass die Riechzellen der Regio olfactoria peripher gelegene Ganglienzellen sind.

XI. Allgemeine Betrachtungen über die Sinnesorgane.

Wie wir sahen, ist der Bau der sensorischen Apparate im Allgemeinen ein komplizirter, und bis vor Kurzem war es kaum möglich, diese Verhältnisse auf einfachere Schemata zurückzuführen. Erst in der letzten Zeit, durch die Bemühungen mehrerer hervorragender Forscher, ist es einigermassen gelungen, alle Sinnesorgane unter gemeinsame Gesichtspunkte zu bringen. Wie überall, so auch hier, haben primitive Zustände auf später entstandene komplizirte Bildungen ein Licht geworfen.

So hat v. Lenhossék (**92. 1**) nachgewiesen, dass bei Lumbricus zwischen den Elementen der einschichtigen Epidermis Zellen liegen, welche sich wie Ganglienzellen verhalten, d. h. einen basalen, aber centripetalen Fortsatz besitzen, der sich gegenüber dem centralen Nervensystem (Bauchstrang) wie ein Neurit verhält, indem er mit Endramifikationen der Dendriten der Bauchstrangzellen in Kontiguität tritt. Wir hätten also hier eine peripher gelegene Ganglienzelle, die die Reize in sich aufnimmt und dieselben zum Centralorgan leitet. Es ist die einfachste Weise, auf welcher ein äusserer Eindruck central geleitet werden kann.

Ein etwas abweichendes Verhalten entsteht, wenn die früher in der Reihe der Epidermiszellen gelegene Ganglienzelle sich aus dieser Schicht etwas zurückzieht, wobei ein peripher gerichteter Fortsatz von ihr in der Reihe der Epidermiszellen liegen bleibt. Der Eindruck von aussen wird dann zuerst von diesem Fortsatz aufgenommen, passirt dann den Zellkörper und nimmt seinen weiteren Weg zum Centralorgan, wie im ersteren Falle durch den Neuriten der Zelle, während der periphere Fortsatz der Zelle einem Dendriten (cellulipetalen Fortsatz) zu vergleichen ist (Mollusken).

In den Sinnesorganen der höheren Wirbelthiere scheinen diese einfacheren Verhältnisse im Geruchsorgan erhalten geblieben zu sein. In der Nasenschleimhaut nämlich sind die Riechzellen als peripher liegende Ganglienzellen aufzufassen, die ihre Neuriten zu den Glomerulis olfactoriis senden, in welchen deren Ramifikationen mit den Fortsätzen der Mitralzellen in Kontaktbeziehungen treten.

Wenn wir die Epidermiszellen der Haut als Elemente auffassen, welche für die Aufnahme der Reize nicht speziell befähigt sind, so liegen hier ähnliche Verhältnisse vor, wie bei den Mollusken, nur mit dem Unterschied, dass die reizaufnehmende Ganglienzelle weit von der Oberfläche entfernt, im Spinalganglion liegt, aber einen innerhalb der Epidermis sich verästelnden Dendriten besitzt.

Wenn Verhältnisse vorliegen, in welchen die Ganglienzelle die Reize von aussen selbst aufnimmt und dieselben centripetal weiterleitet, so kann man einen solchen Zustand des Sinnesorgans als einen primären bezeichnen. — Treten aber von Seiten des äusseren Epithels besondere, zur Umsetzung der adäquaten Reize dienende Einrichtungen (Sinneszellen) auf, so wird das Sinnesorgan zu einem sekundären. Im letzteren Falle wird die ursprünglich den Reiz aufnehmende Ganglienzelle nur zum Leitungsapparat, indem sie durch ihren Dendriten in Kontiguität mit der aus einer Epithelzelle hervorgegangenen Sinneszelle tritt. Eine solche Einrichtung besteht in den höheren Sinnesorganen, im Geschmacks-, Gehör- und Sehorgan: Im ersteren treten die Endramifikationen der Dendriten der Ganglienzellen des N. glossopharyngeus mit den Sinneszellen der Schmeckbecher in Beziehung. In der Schnecke sowohl, als in den Ampullen, umspinnen die Dendriten des Ganglion acusticum die Hörzellen (Sinneszellen). Die Zellen des Gangl. glossopharyngeum und acusticum leiten also die respektiven Erregungen zu den Zellen der Centralorgane fort.

Eine gewisse Schwierigkeit erhebt sich bei der Betrachtung der Retina; am einfachsten kann sie dadurch beseitigt werden, dass man die Sehzellen als den Reiz aufnehmende Sinneszellen', die bipolaren Zellen der inneren Körnerschicht als leitende Elemente auffasst. Die Zellen der Nervenzellenschicht der Retina wären dann als die nächst gelegenen Zellen des Centralorgans aufzufassen. (Vergl. Retzius 92. 2.)

Litteratur-Verzeichniss.

In unserem Litteraturverzeichniss steht hinter dem Namen der Autoren eine fettgedruckte Zahl, welche die Jahreszahl, in der die betreffende Arbeit erschienen ist, bezeichnet. Die Zahlen sind abgekürzt und beziehen sich auf die Jahre des laufenden Jahrhunderts. Wenn hinter dieser Zahl noch eine fettgedruckte Zahl steht, so heisst das, dass der Autor in dem angeführten Jahre 2 oder mehr von uns citirte Arbeiten veröffentlicht hat. In dieser Beziehung folgen wir Minot, **94**. Die Abkürzungen der Zeitschriften etc. sind grösstentheils nach dem im (von der zoologischen Station in Neapel herausgegebenen) Zoologischen Jahresbericht üblich gewordenen Modus gehalten.

Affanassiew, M., **84**, Ueber den dritten Formbestandtheil des Blutes im normalen und pathologischen Zustand etc. in: Arb. Med.-Klin. Inst. Univers. München. Bd. 1. 2. Heft. p 556—592 T 15.

Altmann, R., **79**, Ueber die Verwerthbarkeit der Corrosion in der mikroskopischen Anatomie in: Arch. Mikr. Anat. 16. Bd. p 471—507 T 21—23.

— **92**, Ein Beitrag zur Granulalehre. in: Verh. Anat. Ges. 6. Vers. p 220—223.

— **94**, Die Elementarorganismen und ihre Beziehungen zu den Zellen p 1—160, 9 Figg. und 35 T. 2. Aufl. Leipzig.

Andres, A., W. **Giesbrecht** und P. **Mayer**, **83**, Neuerungen in der Schneidetechnik. in: Mittl. Z. Station Neapel Bd. 4 p 229—236 2 Figg.

Apáthy, Istvàn, **86—87**, Methode zur Verfertigung längerer Schnittserien mit Celloidin. in: ibid. Bd. 7 p 742—748.

Arnold, Julius, **87**, Ueber Theilungsvorgänge an den Wanderzellen, ihre progressiven und regressiven Metamorphosen. in: Arch. Mikr. Anat. Bd. 30 p 205—310 T 12—16.

Auerbach, L., **90**, Ueber die Blutkörperchen der Batrachier. in: Anat. Anzeiger. Jahrg. 5 p 570—578 2 Figg.

Ballowitz, E., **88**, Untersuchungen über die Structur der Spermatozoen, zugleich ein Beitrag zur Lehre vom feineren Bau der contractilen Elemente. Theil 1. Die Spermatozoen der Vögel. in: Arch. Mikr. Anat. 32. Bd. p 402—473 T 14—18.

— **90, 1**, Das Retzius'sche Endstück der Säugethier-Spermatozoen. in: Internat. Monatsschr. Anat. Phys. 7. Bd. p 211—223 T 11.

— **90, 2**, Untersuchungen über die Structur der Spermatozoen. 3. Fische, Amphibien und Reptilien. in: Arch. Mikr. Anat. 36. Bd. p 225—290 T 11, 12.

— **91**, Weitere Beobachtungen über den feineren Bau der Säugethierspermatozoen. in: Zeit. Wiss. Z. 52. Bd. p 217—293 T 13—15.

Bardeleben, **Karl von**, und **Haeckel**, **Heinrich**, **94**, Atlas der topographischen Anatomie des Menschen. 128 T. Jena.

Barfurth, D., **91**, Ueber Zellbrücken glatter Muskelfasern. in: Arch. Mikr. Anat. 38. Bd. p 38—51 T 3.

Benda, C., 87, Untersuchungen über den Bau des functionirenden Samenkanälchens einiger Säugethiere und Folgerungen für die Spermatogenese dieser Wirbelthierklasse. in: Arch. Mikr. Anat. Bd. 30 p 49—110 T 5—7.

Beneden, Ed. van, 83, Recherches sur la maturation de l'oeuf et la fécondation in: Arch. Biol. Tome 4 p 265—758 T 10—19.

— und A. **Neyt**, 87, Nouvelles recherches sur la fécondation et la division mitotique chez l'Ascaride mégalocéphale. in: Bull. Acad. Belg. (3) Tome 14 p 214—295 T 1—6.

Bergh, R. S., 94, Vorlesungen über die Zelle und die einfachen Gewebe des thierischen Körpers. p X und 1—262. 138 Figg. Wiesbaden.

Berkley, Henry J., 93, 1, The nerves and Nerve Endings of the Mucous Layer of the ileum shown by the rapid Golgi method. in: Anat. Anzeiger. 8. Jahrg. p 12—19 4 Figg.

— 93, 2, Studies in the Histology of the Liver. in: Anat. Anzeiger. 8. Jahrg. p 769—792 22 Figg.

Bethe, Martin, 91, Beiträge zur Kenntnis der Zahl- und Massverhältnisse der rothen Blutkörperchen. in: Morph. Arb. Schwalbe 1. Bd. p 207—240 2 Taf.

Bidder, Alfred, 77, Experimentelle Beiträge und anatomische Untersuchungen zur Lehre von der Regeneration des Knochengewebes etc. in: Archiv für klinische Chirurgie. Bd. 22 p 1—62 T 1.

Bidder, F. und C. **Kupffer**, 57, Untersuchungen über die Textur des Rückenmarkes p X und 1—122 5 Taf. Leipzig.

Biondi, D., 85, Die Entwickelung der Spermatozoiden. in: Arch. Mikr. Anat. 25. Bd. p 594—620 T 26, 27 1 Fig.

Bizzozero, G., 68, Sulla funzione emato poetica dell midollo delle ossa. Gazzette med. Ital. Lomb. N 48.

— 82, Ueber einen neuen Formbestandtheil des Blutes und dessen Rolle bei der Thrombose und der Blutgerinnung. in: Arch. Path. Virchow. Bd. 90 p 261—332 1 Taf.

— 84, Sur les plaquettes du Sang des Mammifères. in: Arch. Biol. Ital. Tome 16 p 375—392 1891. (Vergl. auch Gazzette deigli ospedali.)

— 89, Ueber die schlauchförmigen Drüsen des Magendarmkanals und die Beziehungen ihres Epithels zu dem Oberflächenepithel der Schleimhaut. 1. Mitth. in: Arch. Mikr. Anat. 33. Bd. p 216—246 T 14.

— 91, Nouvelles recherches sur la moëlle des os chez les oiseaux. in: Arch. Ital. Biol. Tome 14 p 293—332 T.

— 92, 1, Ueber die schlauchförmigen Drüsen des Magendarmkanals und die Beziehungen ihres Epithels zu dem Oberflächenepithel der Schleimhaut. 2. Mitth. in: Arch. Mikr. Anat. 40. Bd. p 325—375 T 18, 19.

— 92, 2, Ueber die Blutplättchen. in: Internat. Beitr. Wiss. Med. 1. Bd. p 457—477; auch in: Arch. Ital. Biol. Tome 16 p 375—392.

Böhm, A. und A. **Oppel**, 93, Taschenbuch der mikroskopischen Technik. 2. Aufl. 192 pagg 1 Figg. München.

Bonnet, R., 78, Studien über die Innervation der Haarbälge der Hausthiere. in: Morph. Jahrb. Bd. 4 p 329—398 T 17—19.

Born, G., 94, Die Structur des Keimbläschens im Ovarialei von *Triton tacniatus*. in: Arch. Mikr. Anat. 43. Bd. p 1—79 T 1—4.

Boveri, Th., 85, Beiträge zur Kenntnis der Nervenfasern. in: Abh. Akad. München. 15. Bd. p 421—495 2 Taf.

— 87, 1, Ueber die Befruchtung der Eier von *Ascaris megalocephala*. in: Sitz.-Ber. Ges. Morph. Phys. München 3. Bd. p 71—80.

Boveri, Th., 87,2—88, Zellenstudien. in: Jena. Zeit. Naturw. 21. Bd. p 423—515 T 25—28 und 22. Bd. p 685—882 T 19—23.

— 88, Die Vorgänge der Befruchtung und Zelltheilung in ihrer Beziehung zur Vererbungsfrage. in: Verh. Anthropol. Ges. München. 30. November. 13 pagg (Separatum) T 13, 14.

Brauer, August, 93, Zur Kenntniss der Spermatogenese von *Ascaris megalocephala*. in: Arch. Mikr. Anat. Bd. 42 p 153—213 T 12, 13.

Brown, Robert, 29, Mikroskopische Beobachtungen etc. aus dem Englischen übersetzt von Beilschmied. Nürnberg.

Brunn, A. v., 84, Beiträge zur Kenntnis der Samenkörper und ihrer Entwicklung bei Säugethieren und Vögeln. in: Arch. Mikr. Anat. 23. Bd. p 108—132 T 7 A.

— 92, Beiträge zur mikroskopischen Anatomie der menschlichen Nasenhöhle. in: Arch. Mikr. Anat. 39. Bd. p 632—651 T 29, 30.

Budge, A., 77, Die Saftbahnen im hyalinen Knorpel. in: Arch. Mikr. Anat. 14. Bd. p 65—73 T 5 b.

— 79, Weitere Mittheilungen über die Saftbahnen im hyalinen Knorpel. in: ibid. 16. Bd. p 1—15 T 1.

Bügner, Otto v., 91, Ueber die Degenerations- und Regenerationsvorgänge am Nerven nach Verletzungen. in: Beitr. Path. Anat. Ziegler 10. Bd. p 321—393 T 16, 17.

Bühler, A., 94, Beiträge zur Kenntniss der Eibildung beim Kaninchen und der Markstränge des Eierstockes beim Fuchs und Menschen. in: Zeit. wiss. Z. 58. Bd. p 314—339 T 18, 19.

Bütschli, O., 92, Untersuchungen über mikroskopische Schäume und das Protoplasma. Versuche und Beobachtungen zur Lösung der Frage nach den physikalischen Bedingungen der Lebenserscheinungen. 234 pagg 23 Figg 6 Taf. Separat-Atlas von 19 Mikrophotographieen. Leipzig.

Carrière, T., 82, Kurze Mittheilungen zur Kenntniss der Herbst'schen und Grandryschen Körperchen in dem Schnabel der Ente. in: Arch. Mikr. Anat. 21. Bd. p 146—164 T 6.

Cohnheim, J., 65, Ueber den feineren Bau der quergestreiften Muskelfaser. in: Arch. Path. Virchow. Bd. 34 p 606—622 T 14.

— 67, 1, Ueber Entzündung und Eiterung. in: ibid. Bd. 40 p 1—79.

— 67, 2, Ueber die Endigungen der sensiblen Nerven in der Hornhaut. in: Arch. Path. Virchow. Bd. 38 p 343—386 2 Taf.

Cox, W. H., 91, Imprägnation des centralen Nervensystems mit Quecksilbersalzen. in: Arch. Mikr. Anat. 37. Bd. p 16—21 T 2.

Davidoff, M. von, 87, Untersuchungen über Beziehungen des Darmepithels zum lymphoiden Gewebe. in: Arch. Mikr. Anat. 29. Bd. p 495—525 T 30, 31.

Deiters, Otto, 65, Untersuchung über Gehirn und Rückenmark des Menschen und der Säugethiere. Nach dem Tode des Verf.'s herausgegeben von Max Schultze p. XX und 1—318 6 Taf. Braunschweig.

Dekhuyzen, M. C., 91, Ueber Emigration und Leucocyten. in: Verh. Anat. Ges. 5. Vers. München. p 231—241.

Demoor, Jean, 93, Contribution à l'étude de la physiologie de la cellule (indépendence fonctionelle du protoplasme et du noyau). in: Arch. Biol. Tome 13 p 163—244 T 9,10.

Demoor, L., 93, Recherches sur la structure du Tissu réticulé. Arch. Biol. Tome 13 p 1—40 T 1, 2.

Disse, J., 92, Ueber die Veränderungen der Nierenepithelien bei der Secretion. in: Anat. Hefte 1. Abth. 2. Bd. p 141—171 T 10.

Dogiel, Alexander, **85**, Ueber die Drüsen der Regio olfactoria. in: Arch. Mikr. Anat. 26. Bd. p 50—60 T 3.

Eberth, C. J., **71**, **1**, Die Nebennieren. in: Handb. Lehre von den Geweben, Stricker. p 505—516 10 Figg. Leipzig.

— **71**, **2**, Von den Blutgefässen. in: ibid. p 191—213. 13 Figg.

Ebner, V. von, **72**, Ueber die Anfänge der Speichelgänge in den Alveolen der Speicheldrüsen. in: Arch. Mikr. Anat. 8. Bd. p 481—513 T 20.

— **75**, Ueber den feineren Bau der Knochensubstanz. in: Sitz.-Ber. Akad. Wien. Bd. 72 3. Abth. p 1—90 T 1—4.

— **88**, Zur Spermatogenese bei den Säugethieren. in: Arch. Mikr. Anat. 31. Bd. p 236—292 T 15—18.

— **91**, Histologie mit Einschluss der Histogenese. in: Handb. Zahnheilkunde von J. Scheff jr. 1. Bd. p 209—262 Fig 85—107. Wien.

Ehrlich, P., **91**, Farbenanalytische Untersuchungen zur Histologie und Klinik des Blutes. 1. Theil p IV und 1—137. (Enthält gesammelte Abhandlungen von ihm und Arbeiten seiner Schüler Westphal, Spilling, Schwarze.)

Eichler, Oswald, **94**, Die Wege des Blutstromes durch den Vorhof und die Bogengänge des Menschen. in: Abh. math.-phys. Cl. Sächs. Ges. Wiss. 21. Bd. 8 pagg. T 1.

Enderlen, Eugen, **91**, Fasern im Knochenmarke. in: Anat. Anzeiger. 6. Jahrg. p 489—490 2 Figg.

Ewald, A. und W. **Kühne**, **74**, Die Verdauung als histologische Methode. in: Verh. Naturhist. Ver. Heidelberg (N. F.) Bd. 1 p 451—456.

Felix, Walther, **89**, Ueber Wachsthum der quergestreiften Muskulatur nach Beobachtungen am Menschen. in: Zeit. wiss. Z. 48. Bd. p 224—258 T 15, 16.

Fick, R., **93**, Ueber die Reifung und Befruchtung des Axolotleies. in: Zeit. wiss. Z. 56. Bd. p 529—614 T 27—30.

Field, Herbert Haviland & Joanny **Martin**, **94**, Ein neues Paraffin-Celloidin-Einbettungsverfahren. in: Zeitschr. wiss. Mikroskopie 9. Bd. p 6—12.

Fischer, E., **76**, Eosin als Tinctionsmittel für mikroskopische Präparate. in: Arch. Mikr. Anat. 12. Bd. p 349—352.

Fleischl, E., **74**, Ueber die Beschaffenheit des Axencylinders. in: Beiträge Anat. Phys. Festgabe für Karl Ludwig. p 51—55 1 Taf. Leipzig.

Flesch, Max, **80**, Untersuchungen über die Grundsubstanz des hyalinen Knorpels. p 1—102 5 Taf. Würzburg.

Flemming, W., **82**, Zellsubstanz, Kern und Zelltheilung. p VIII und 1—424 24 Figg. und 8 Taf. Leipzig.

— **85**, **1**, Ueber die Bildung von Richtungsfiguren in Säugethiereiern beim Untergang Graaf'scher Follikel. in: Arch. Anat. Phys. Anat. Abth. p 221—244 T 10, 11.

— **85**, **2**, Studien über Regeneration der Gewebe. in: Arch. Mikr. Anat. 24. Bd. p 50—91 T 4.

— **87**, Neue Beiträge zur Kenntnis der Zellen. in: ibid. 29. Bd. p 389—463 T 23—26.

— **88**, Weitere Beobachtungen über die Entwicklung der Spermatosomen bei *Salamandra maculosa*. in: ibid. 31. Bd. p 71—97 T 7.

— **89**, **1**, Ueber die Löslichkeit osmirten Fettes und Myelins in Terpentinöl. in: Zeitschr. wiss. Mikroskopie. 6. Bd. p 39—40.

— **89**, **2**, Weiteres über die Entfärbung osmirten Fettes in Terpentin und anderen Substanzen. ibid. p 178—181.

— **91**, **1**, Neue Beiträge zur Kenntniss der Zelle. 2. Theil in: Arch. Mikr. Anat. 37. Bd. p 685—751 T 38—40.

Flemming, W., **91**, **2**, Zur Entwicklungsgeschichte der Bindegewebsfibrillen. in: Internation. Beitr. wiss. Med. 1. Bd. p 213—222 T 9.

— **91**, **3**, Ueber Theilung und Kernformen bei Leucocyten und über deren Attractionssphären. in: Arch. Mikr. Anat. 37. Bd. p 249—298 T 13, 14.

Fol, Hermann, **84**, Lehrbuch der vergleichenden mikroskopischen Anatomie etc., 1. (einzige) Lief. Die mikroskopisch-anatomische Technik. p 1—208, 84 Figg. Leipzig.

— **91**, Le quadrille des centres. Un épisode nouveau dans l'histoire de la fécondation (extrait). in: Arch. Sc. Physiq. Nat. Genève (3) Tome 25 p 393—420 10 Figg.; deutsch in: Anat. Anzeiger 6. Jahrg. p 266—274 10 Figg.

Föttinger, Alex., **80**, Sur les terminaisons des nerfs dans les insectes. Arch. Biol. Tome 1 p 279—304 T 10.

Frommel, R., **86**, Beitrag zur Histologie der Eileiter. in: Münchener med. Wochenschr. 33. Jahrg. Nr. 26.

Fürbringer, Max, **77**, Ueber das Gewebe des Kopfknorpels der Cephalopoden. in: Morph. Jahrb. 3. Bd. p 653—658 1 Fig.

Fusari, R., **91**, De la terminaison des fibres nerveuses, dans les capsules surrénals des Mammifères. in: Archiv. Ital. Biol. Tome 16 p 262—275 1 Taf.

Gaule, J., **81**, Das Flimmerepithel der *Aricia foetida*. in: Arch. Anat. Phys. Phys. Abth. p 153—159 1 Taf.

Gawronski, N. von, **94**, Ueber Verbreitung und Endigung der Nerven in den weiblichen Genitalien. Vorläufige Mittheilung in: Centralbl. Gynäk. Nr. 11.

Geberg, A., **85**, Ueber direkte Anastomosen zwischen den Arterien und Venen in der Nierenkapsel. in: Internat. Monatsschr. Anat. Hist. 2. Bd. p 223—229, T 13, 14. [Die Tafelerklärung bezieht sich fälschlich auf T 15 und die T. 13 und 14 tragen die Nummern des 1. Bandes der Zeitschrift.]

Gegenbaur, C.; **64**, Ueber die Bildung des Knochengewebes. in: Jena. Zeitschr. Naturw. 1. Bd. p 363—369 1 Taf.

— **67**, Ueber die Bildung des Knochengewebes. in: ibid. Bd. 3 p 206—246 2 Taf.

Gehuchten, A. van, **93**, **1**, Le Système nerveux de l'homme. p XVI und 707. 525 Figg. Lierre.

— **93**, **2**, Les terminaisons nerveuses intra-épidermiques chez quelques mammifères. in: La Cellule. Tome 9 p 301—331 2 Taf.

Gensch, H., **81**, Die Blutbildung auf dem Dottersack bei Knochenfischen. in: Arch. Mikr. Anat. 19. Bd. p 144—146.

Gerlach, J., **58**, Mikroskopische Studien aus dem Gebiete der menschlichen Morphologie. p VI und 1—72 8 Taf. Erlangen.

— **71**, **72**, Von dem Rückenmark. in: Handbuch, Lehre von den Geweben, Stricker. p 665—693 Fig. 217—229. Leipzig.

Giesbrecht, W. Vergl. Andres.

Gibbes, Heneage, **80**, On the Structure of the Spermatozoon. in: Quart. Journ. Micr. Sc. (N. S.) Nr. 63 p 320—321 1 Fig.

Götte, Alexander, **68**, Zur Morphologie der Haare. in: Arch. Mikr. Anat. Bd. 4 p 273—322 T 19, 20.

Golgi, Camillo, **89**, Annotazioni intorno all' istologìa dei reni dell' uomo e di altri mammiferi e sull' istogenesi dei canalicoli oriniferi. in: Atti. Accad. Lincei Rend. (4) Vol. 5 Sem. 1 p 334—342 3 Figg.

— **93**, Sur la fine organisation des glandes peptiques des Mammifères. in: Arch. Ital. Biol. Tome 19 p 448—453 7 Figg. auch in: Gazz. Med. Pavia Anno 2 p 241—247 Fig.

— **94**, Untersuchungen über den feineren Bau des centralen und peripherischen Nervensystems p 1—272. 30 Taf. Deutsch v. R. Teuscher. Jena (enthält sämmtliche Untersuchungen Golgi's über das obige Thema seit 1871).

Golubew, W. Z., **93**, Ueber die Blutgefässe in der Niere der Säugethiere und des Menschen. in: Internat. Monatsschr. Anat. Phys. 10. Bd. p 541—598 T 22—24.

Gottschau, M., **83**, Structur und embryonale Entwickelung der Nebennieren bei Säugethieren. in: Arch. Anat. Phys. Anat. Abth. p 412—458 2 Taf.

Grenacher, M., **79**, Einige Notizen zur Tinktionstechnik, besonders zur Kernfärbung. in: Arch. Mikr. Anat. 16. Bd. p 463—471.

Haeckel, Heinrich, **94**, Vergl. **Bardeleben**.

Halliburton, W. D., **93**, Lehrbuch der chemischen Physiologie und Pathologie. p XII und 1—883. 104 Figg. Deutsch von K. Kaiser. Heidelberg.

Hamburger, Ove, **90**, Ueber die Entwickelung der Säugethierniere. in: Arch. Anat. Phys. Anat. Abth. Suppl. Bd. p 15—51 T 3, 4.

Hammer, Bernh., **91**, Ueber das Verhalten von Kerntheilungsfiguren in der menschlichen Leiche. Inaug.-Diss. Berlin 39 pagg.

Harz, W., **83**, Beiträge zur Histiologie des Ovariums der Säugethiere. in: Arch. Mikr. Anat. 22. Bd. p 374—407 T 15.

Hayem, Georges, **89**, Du sang et de ses altérations anatomiques. p XXVI und 1—1035. 126 Figg. Paris.

Heidenhain, M., **92, 1**, Ueber die Riesenzellen des Knochenmarkes und ihre Centralkörper. in: Sitz.-Ber. Physik.-Med. Ges. Würzburg p 130—133.

— **92, 2**, Ueber Kern und Protoplasma. in: Festschr. Kölliker Leipzig p 109—166 T 9—11.

— **94**, Neue Untersuchungen über die Centralkörper und ihre Beziehungen zum Kern- und Zellprotoplasma. in: Arch. Mikr. Anat. 43. Bd. p 423—758 T 26—31.

Heidenhain, R., **69, 70**, Untersuchungen über den Bau der Labdrüsen. in: Arch. Mikr. Anat. 6. Bd. p 368—406 T 20, 21. 1870. Auch in Sitz.-Ber. Schles. Ges. Vaterl. Cultur. 29. Febr. und 19. Nov. 1869.

— **83**, Physiologie der Absonderungsvorgänge. in: Hermann, Handb. Physiologie Bd. 5 Th. 1 p 1—420 88 Figg. Leipzig.

— **86**, Eine Abänderung der Färbung mit Hämatoxylin und chromsauren Salzen. in: Arch. Mikr. Anat. Bd. 27 p 383—384.

— **88**, Beiträge zur Histologie und Physiologie der Dünndarmschleimhaut. in: Arch. Phys. Pflüger. 43. Bd. Suppl. 103 pagg. 4 Taf.

Hensen, V., **64**, Die Entwickelung des Nervensystems. in: Arch. Path. Virchow. Bd. 30 p 176—186 1 Taf.

— **76**, Beobachtungen über die Befruchtung und Entwicklung des Kaninchens und Meerschweinchens in: Zeitschr. Anat. Entwicklungsgesch. 1. Bd. p 213—273 T 8, 9 und ibid. p 353—423 T 10—12.

Hering, Ewald, **71**, Von der Leber. in: Handb. Lehre von den Geweben, Stricker. p 429—452. 6 Figg. Leipzig.

Hermann, Friedrich, **85**, Beitrag zur Entwicklungsgeschichte des Geschmacksorgans des Kaninchens in: Arch. Mikr. Anat. 24. Bd. p 216—229 T 13.

— **88**, Studien über den feineren Bau des Geschmacksorganes. in: Sitz. Ber. Acad. München. p 277—318. 2 Taf.

— **89, 1**. Beiträge zur Histologie des Hodens. in: Arch. Mikr. Anat. 34. Bd. p 58 — 106 T 3, 4.

— **89, 2**. Die postfötale Histiogenese des Hodens der Maus. in: ibid. 34. Bd. p 429—437 T 26.

— **91**, Beitrag zur Lehre von der Entstehung der karyokinetischen Spindel. in: ibid. 37. Bd. p 569—586 2 Figg. T 31.

— **93, 1**, Urogenitalsystem. in: Anat. Hefte. 2. Abth. 2. Bd. p 201—227 1 Taf.

Hermann, Friedrich, 93, 2, Technik. Methoden zum Studium des Archiplasmas und der Centrosomen thierischer und pflanzlicher Zellen. in: Ergebnisse der Anat. Entwickelungsgesch. von F. Merkel und R. Bonnet. Bd. 2 Abth. 2 p 23—36.

Hertwig, O., 77, 78, Beiträge zur Kenntnis der Bildung, Befruchtung und Theilung des thierischen Eies. in: Morph. Jahrb. 3. Bd. p 1—86 T 1—5 und ibid. 4. Bd. p 156—213 T 6—11.

— 90, Vergleich der Ei- und Samenbildung bei Nematoden. Eine Grundlage zur cellulären Streitfrage. in: Arch. Mikr. Anat. 36. Bd. p 1—138 T 1—4.

— 93, 1, Lehrbuch der Entwicklungsgeschichte des Menschen und der Wirbelthiere. p XIV und 590 362 Fig. Vierte Auflage. Jena. Fischer.

— 93, 2, Die Zelle und die Gewebe. Grundzüge der allgemeinen Anatomie und Physiologie. p XII und 1—296 168 Figg.

Hertwig, O. und R., 81, Die Coelomtheorie, Versuch einer Erklärung des mittleren Keimblattes. in: Jena. Zeitschr. Naturw. 15. Bd. p 1—150 T 1—3.

His, W., 61, Untersuchungen über den Bau der Lymphdrüsen. in: Zeit. wiss. Z. 11. Bd. 24 pagg. T 8, 9.

— 80, Abbildungen über das Gefässsystem der menschlichen Netzhaut und derjenigen des Kaninchens. in: Arch. Anat. Phys. Anat. Abth. p 224—331 T 7, 8.

— 86, Zur Geschichte des menschlichen Rückenmarks und der Nervenwurzeln. in: Abh. Sächs. Ges. Wiss. (Math. physische Klasse) 13. Bd. p 479—514 10 Figg. 1 Taf.

— 87, Die Entwickelung der ersten Nervenbahnen beim menschlichen Embryo, übersichtliche Darstellung. in: Arch. Anat. Phys. Anat. Abth. p 368—392 27 Figg. 2 Taf.

— 89, Die Neuroblasten und deren Entstehung im embryonalen Mark. in: Arch. Anat. Phys. Anat. Abth p 249—300 auch in: Abh. Sächs. Akad. Wiss. 26. Bd. p 311—372 T 1—4.

Hoffmann, C. K., 92, Etude sur le développement de l'appareil urogénital des oiseaux. in: Verh. Akad. Amsterdam (2) 1. Deel Nr. 4 54 pagg. 7 Taf.

— 93, 1. Zur Entwicklungsgeschichte des Herzens und der Blutgefässe bei den Selachiern. Ein Beitrag zur Kenntniss des unteren Keimblattes. in: Morph. Jahrb. 19. Bd. p 592—648 T 22—25 6 Figg.

— 93, 2, Untersuchungen über den Ursprung des Blutes und die blutbereitenden Organe. in: Verh. Akad. Amsterdam (2) 3. Deel Nr. 4 26 pagg 4 Taf.

Hofmeyer, M., 93, Zur Kenntniss der normalen Uterusschleimhaut. in: Centralbl. Gynaek. p 764—766.

Hoppe-Seyler, Felix, 93, Handbuch der physiologisch- und pathologisch-chemischen Analyse. p VIII und 1—548 15 Figg. 6. Aufl. Berlin.

Hoyer, H., 77, Ueber unmittelbare Einmündung kleinster Arterien in Gefässäste venösen Charakters. in: Arch. Mikr. Anat. 13. Bd. p 603—644 T 38, 39.

— 90, Ueber den Nachweis des Mucins in Geweben mittelst der Färbemethode. in: ibid. 36. Bd. p 310—374.

Hürthle, K., 94, Ueber das Sekretionsorgan in der Schilddrüse. in: Deutsch. med. Wochenschr. Nr. 12 p 267—270. Dasselbe ausführl. in: Arch. Phys. Pflüger Bd. 56 p 1—44 3 Taf.

Jacobi, Eduard, 86, Zum feineren Bau der peripheren markhaltigen Nervenfaser. in: Verh. Physik. Med. Ges. Würzburg (2) 20. Bd. p 25—51 T 3.

Jensen, O. S., 87, Untersuchungen über die Samenkörper der Säugethiere, Vögel und Amphibien. 1. Säugethiere. in: Arch. mikr. Anat. 30. Bd. p 379—425. T 12—14.

Joseph, Max, **88**, Ueber einige Bestandtheile der peripheren markhaltigen Nervenfaser. in: Sitz.-Ber. Akad. Berlin. p 1321—1330; auch in: Arch. Anat. Phys. Phys. Abth. p 184—187.

Kallius, E., **92**, Ein einfaches Verfahren, um Golgi'sche Präparate für die Dauer zu fixiren. in: Anat. Hefte 1. Abth. 5. Heft p 271—275.

Kann, Hugo, **89**, Ueber das Epithel des Ureters. Med. Inaug. Diss. 26 pagg. 1 T.

Karg, **88**, Studien über transplantirte Haut. in: Arch. Anat. Phys. Anat. Abth. p 369—406 T 20—22.

Key, Axel und Gustav **Retzius**, **75**, **76**, Studien in der Anatomie des Nervensystems und des Bindegewebes. 1. Hälfte p. VI und 1—220, 39 Taf. Stockholm und 2. Hälfte, 1. Abth. p IV und 1—228. 36 Taf. Stockholm.

Klaatsch, Hermann, **92**, Ueber die Betheiligung von Drüsenbildungen am Aufbau der Peyer'schen Plaques. in: Morph. Jahrb. 19. Bd. p 548—552. Fig.

Klein, G., **93**, Entstehung der Hymen. in: Sitz.-Ber. Ges. Morph. Phys. München. 9. Bd. p 59—61.

Kleinenberg, N., **76**, Deutsche Ausgabe von Foster und Balfour, Grundzüge der Entwickelungsgeschichte der Thiere. p 20—267 71 Figg. Leipzig.

Koch, G. von, **78**, Ueber die Herstellung dünner Schliffe von solchen Objekten, welche aus Theilen von sehr verschiedener Konsistenz zusammengesetzt sind. Z. Anzeiger, 1. Jahrg. p 36—37.

Kölliker, A., **50**, **54**, Mikroskopische Anatomie oder Gewebelehre des Menschen. Bd. 2, 1. und 2. Hälfte. Leipzig.

— **73**, Die normale Resorption des Knochengewebes und ihre Bedeutung für die Entstehung der typischen Knochenformen. p VI und 1—86. 8 Taf. 2 Figg. Leipzig.

— **81**, Zur Kenntnis des Baues der Lunge des Menschen. in: Verh. Physik. med. Ges. Würzburg. 16. Bd. (N. F.) 24 pagg. 4 Taf.

— **86**, Der feinere Bau des Knochengewebes. in: Zeit. wiss. Z. Bd. 44 p 644—680 T 36—39.

— **89**, Handb. der Gewebelehre des Menschen. 6. Aufl. 1. Bd. p VIII und 1—409 329 Figg. Leipzig.

— **93**, Handb. der Gewebelehre des Menschen. 6. Aufl. Bd. 2 372 pagg Fig 330—548. Leipzig.

Kolossow, A., **93**, Ueber die Struktur des Pleuro-peritoneal- und Gefässepithels (Endothels). in: Arch. mikr. Anat. 42. Bd. p 318—383 T 22.

Kostanecki, K. v., **92**, **1**, Ueber Centralspindelkörperchen bei karyokinetischer Zelltheilung. in: Anat. Hefte 1. Abth. 1 Bd. p 205—249 T 24.

— **92**, **2**, Ueber die Schicksale der Centralspindel bei karyokinetischer Zelltheilung. ibid. 2. Bd. p 249—268 T 14, 15.

— **92**, **3**, Die embryonale Leber in ihrer Beziehung zur Blutbildung. in: ibid. 1. Abth. 1. Bd. p 301—322.

Krause, W., **60**, Die terminalen Körperchen der einfach sensiblen Nerven. p IV nnd 1—271 3 Tabellen und 4 Taf. Hannover.

— **80**, Die Nervenendigungen in den Muskeln. in: Internat. Monatsschr. Anat. Hist. Bd. 5 p 64—80, 97—106 T 4—6.

— **81**, Zum Spiralsaum der Samenfäden. in: Biol. Centralbl. 1. Jahrg. p 25—26.

— **84**, Nervenendigungen in den Froschmuskeln. in: Internat. Monatsschr. Anat. Hist. 1. Bd. p 194—203 T 8, 9.

Krönig, **86**, Einschlusskitt für mikroskopische Präparate. in: Arch. mikr. Anat. 27. Bd. p 657—658.

Kuborn, Pierre, **90**, Du développement des vaisseaux et du sang dans le foie de l'embryon. in: Anat. Anzeiger, 5. Jahrg. p 277—282.

Kühne, W., 74, Vergl. Ewald.
— 79, Chemische Vorgänge in der Netzhaut. in: Hermann, Handb. Physiologie. Bd. 3 Th. 1 p 235—342 15 Figg. Leipzig.
— 86, Neue Untersuchungen über die motorische Nervenendigung. in: Zeit. Biol. München. 23. Bd. 1. Heft 148 pagg. 16 Taf.
Kühne, W. und A. Sch. **Lea**, 74, Ueber die Absonderung des Pankreas. in: Verh. Naturhist. Ver. Heidelberg (N. F.) Bd. 1. p 445—450. 1874.
Kuhnt, Julius, 77, Die peripherische markhaltige Nervenfaser. in: Arch. mikr. Anat. 13. Bd. p 427—464 T 17.
Kupffer, C., 57, Vergl. Bidder.
— 65, Untersuchungen über die Entwicklung des Harn- und Geschlechtssystems. in: Arch. mikr. Anat. Bd. 1. p 233—248 T 15.
— 73, Ueber gewisse Strukturverhältnisse der Säugethierleber. in: Tagebl. 46. Vers. D. Naturf. Aerzte Wiesbaden. p 139.
— 75, Ueber Differenzirung des Protoplasma in den Zellen thierischer Gewebe. in: Schr. Naturw. Ver. Schleswig-Holstein. Bd. 1 p 229.
— 76, Ueber Sternzellen der Leber. in: Arch. mikr. Anat. 12. Bd. p 353—358.
— 78, Die Entwicklung des Herings im Ei. in: Jahresber. Commiss. Unters. Deutsch. Meere. Jahrg. 4—6 p 177—226 T 1—4.
— 83, 1, Epithel und Drüsen des menschlichen Magens. in: Fest-Schrift ärztl. Ver. München. p 27—46 2 Taf.
— 83, 2, Ueber den „Achsencylinder" markhaltiger Nervenfasern. in: Sitz. Ber. Akad. München, 13. Bd. p 466—475 1 Taf.
— 89, Ueber den Nachweis der Gallencapillaren und specifischen Fasern in den Leberläppchen durch Färbung. in: Sitz.-Ber. Ges. Morph. Phys. München 5. Bd. p 82—86.
— 90, Die Entwikelung von *Petromyzon Planeri*. in: Arch. Mikr. Anat. 35. Bd. p 469—558 T 27—32.
— 92, Ueber die Entwicklung von Milz und Pankreas. in: ibid. 7. Bd. p 107—123. auch in: Münch. med. Abh. 7. Reihe 4. Heft 17 p 7 Figg.
— 94. Die Neurenlehre in der Anatomie des Nervensystems. in: München. Med. Wochenschr. (13) 11 pagg. (Separat.) 5 Figg.
Langendorff, O., 89, Beiträge zur Kenntnis der Schilddrüse in: Arch. Anat. Phys. Phys. Abth. Suppl. Bd. p 219—242 T 5.
Langer, C. v., 88, Ueber das Verhalten der Darmschleimhaut in der Ileocöcal-Klappe, nebst Bemerkungen über ihre Entwickelung. in: Denkschr. Akad. Wien 54. Bd. 10 pagg. 2 Taf.
Langerhans, Paul, 69, Beiträge zur mikroskopischen Anatomie der Bauchspeicheldrüse. 32 pagg. Med. Inaug. Diss. Berlin.
Lantermann, A. J., 77, Ueber den feineren Bau der markhaltigen Nervenfaser. in: Arch. Mikr. Anat. 13. Bd. p 1—8 T 1.
Lavdowsky, M., 93, Blut und Jodsäure und der sogenannte Chemotropismus. in: Zeit. wiss. Mikr. 10. Bd. p 4—35 T 1, 2.
Lea, H. Vergl. Kühne 74.
Leber, Th., 72, Die Blutgefässe des Auges. in: Handb. Lehre von den Geweben. Stricker. p 1049—1062. 2 Figg. Leipzig.
Lenhossék, M. v., 92, 1, Der feinere Bau des Nervensystems im Lichte neuester Forschungen. in: Fortschr. Med. 10. Bd. p 1—139 33 Figg. 4 Taf.
— 92, 2, Ursprung, Verlauf und Endigung der sensiblen Nervenfasern bei Lumbricus. Arch. mikr. Anat. Bd. 39 p 102—136 T. 5.
— 94, 1, Beiträge zur Histologie des Nervensystems und der Sinnesorgane. 190 pagg. 3 Taf. 15 Figg. Wiesbaden.

Lenhossék, M. v., 94, 2, Die Geschmacksknospen in den blattförmigen Papillen der Kaninchenzunge. in: Verh. Physik. Med. Ges. Würzburg (N. F.) Bd. 27. 67 pagg. 2 Taf.

Lewaschew, S. W., 86. Ueber eine eigenthümliche Veränderung der Pankreaszellen warmblütiger Thiere bei starker Absonderungsthätigkeit der Drüse. in: Arch. Mikr. Anat. Bd. 26. p 453—485 T 17.

Limbeck, R. R. von, 92, Grundriss einer klinischen Pathologie des Blutes. p VI und 1—202 1 Taf. 25 Figg. Jena.

London, B., 81, Das Blasenepithel bei verschiedenen Füllungszuständen der Blase. in: Arch. Anat. Phys. Phys. Abth. p 317—330.

Löwit, M., 91, Die Anordnung und Neubildung von Leukocyten und Erythroblasten in den Blutzellen bildenden Organen. in: Arch. Mikr. Anat. 38. Bd. p 524—612 T 32—34.

Ludwig, C., 71, Von der Niere. in: Handb. Lehre von den Geweben. Stricker. p 489—507 16 Figg. Leipzig.

Lwoff, Basilius, 89, Ueber die Entwickelung der Fibrillen des Bindegewebes. in: Sitz. Ber. Akad. Wien. 96. Bd. 3. Abth. p 184—210 2 Taf.

Macallum, A. B., 92, Studies on the Blood of Amphibia. in: Trans. Canad. Inst. Toronto Vol. 2 p 45—80 T 1.

Mall, F., 91, Das reticulirte Gewebe und seine Beziehungen zu den Bindegewebsfibrillen. in: Abh. Math. Physik. Class. Sächs. Ges. Wiss. 17. Bd. p 299—338. T 1—11.

Mall, J. P., 87, Die Blut- und Lymphwege im Dünndarm des Hundes. in: Abh. Sächs. Ges. Wiss. Leipzig 24. Bd. p 153—189 T 1—6.

Martin, A., 89, 1, Tubenkrankheiten. in: Real-Encyclopädie ges. Heilk. Eulenburg. 2. Aufl. Bd. 20 p 263—286 20 Figg.

— 89, 2, Uterus. in: ibid. p 438—532 17 Figg.

Martin, Joanny. Vergl. Field.

Maurer, F., 90, Die erste Anlage der Milz und das erste Auftreten von lymphatischen Zellen bei Amphibien. Morph. Jahrb. 16. Bd. p 203—208. 2 Figg.

Mayer, Paul, 81, Ueber die in der zoologischen Station zu Neapel gebräuchlichen Methoden zur mikroskopischen Untersuchung. in: Mitth. Z. Station Neapel. Bd. 2 p 1—27.

— 83, 1, Vergl. Andres.

— 83, 2, Einfache Methode zum Aufkleben mikroskopischer Schnitte. in: ibid. 4. Bd. p 521—522.

— 87. Ueber die Entwicklung des Herzens und der grossen Gefässstämme bei den Selachiern. in: ibid. 7. Bd. p 338—370 T 11, 12.

— 91, Ueber das Färben mit Hämatoxylin. in: Mitth. Z. Station Neapel. Bd. 10 p 170—186.

— 92, Ueber das Färben mit Karmin, Kochenille und Hämatein-Thonerde. in: Mitth. Z. Stat. Neapel. Bd. 10 p 480—504.

— 93. Ueber die ersten Stadien der Gefässe bei den Selachiern. in: Anat. Anzeiger 9. Bd. p. 185—192.

Merkel, Friederich, 71. Die Stützzellen des menschlichen Hoden. in: Arch. Anat. Phys. (Müller) p 1—13 T 1.

— 83. Die Speichelröhren. Rectoratsprogramm Rostock p IV und 1—28 2 Taf. Leipzig.

Mertsching, A., 87. Beiträge zur Histologie des Haares und des Haarbalges. in: Arch. Mikr. Anat. 31. Bd. p 32—53 T 4, 5.

Metschnikoff, E., 83. Untersuchungen über die intracelluläre Verdauung bei wirbellosen Thieren. in: Arb. Z. Inst. Wien 5. Bd. p 141—168 T 13 und 14.

Meves, Friedr., 93, Ueber eine Art der Entstehung ringförmiger Kerne und die bei ihnen zu beobachtenden Gestalten und Lagen der Attractionssphäre. Inaug. Diss. Kiel. 22 pagg.

Meynert, Th., 72. Vom Gehirne der Säugethiere. in: Handb. Lehre von den Geweben. Stricker. p 694—808. 32 Figg. Leipzig.

Minot, Charles Sedgwick, 90. Zur Morphologie der Blutkörperchen. in: Anatom. Anzeiger. Jahrg. 5 p 601—604.

— 92. Human Embryology. New-York p XXIV und 1—815 463 Figg. Deutsche Uebers. 1894. Leipzig.

Moore, John, E. S., 93, On the Relation-ships and Role of the Archoplasm during Mitosis in the larve of Salamander. in: Quart. Journ. Micr. Sc. (2.) Vol. 34 p 181—197 T 21.

Morochowetz, Leo, 74. Zur Histochemie des Bindegewebes. in: Verh. Naturhist. Ver. Heidelberg. (N. F.) Bd. 1 p 480—483.

Müller, Erik, 92. Zur Kenntnis der Labdrüsen der Magenschleimhaut. in: Verh. Biol. Ver. Stockholm. 4. Bd. p 64—73. 7 Figg.

Müller, Hermann Franz, 89. Zur Frage der Blutbildung. in: Sitz. Ber. Akad. Wien. 98. Bd. 3. Abth. p 219—294. 5 Taf.

— 91, Zur Leukämie-Frage. Zugleich ein Beitrag zur Kenntnis der Zellen und der Zelltheilungen des Knochenmarkes. in: D. Arch. klin. Med. 48. Bd. p 51—99 T 1. 1891.

— 92, Die Methoden der Blutuntersuchung. Zusammenfassendes Referat. in: Centralbl. Allg. Path. Path. Anat. 3. Bd. p 801—820, 851—872.

Müller, Vitalis, 92, Ueber die Entwicklungsgesehichte und feinere Anatomie der Bartholini'schen und Cowper'schen Drüsen des Menschen. in: Arch. Mikr. Anat. Bd. 39 p 33—55 T 2.

Müller, Wilhelm, 71, Milz. in: Handb. Lehre von den Geweben. Stricker. p 251—262 2 Figg. Leipzig.

Nagel, W., 88, Das menschliche Ei. in: Arch. mikr. Anat. 31. Bd. p 342—423 T 20, 21.

Neelsen und Schifferdecker, P., 82, Beitrag zur Verwendung der ätherischen Oele in der histologischen Technik. in: Arch. Anat. Phys. Anat. Abth. p 204—206.

Neumann, E., 68, Ueber die Bedeutung des Knochenmarkes für die Blutbildung. Vorl. Mitth. in: Centralbl. med. wiss. Nr. 44 p 689.

— 69, Ueber die Bedeutung des Knochenmarkes für die Blutbildung. in: Arch. Heilkunde. Bd. 10 p 68—102.

— 82, Das Gesetz der Verbreitung des gelben und rothen Markes in den Extremitätenknochen. in: Centralbl. med. Wiss. 20. Jahrg. p 321—323.

— 90, Ueber die Entwicklung rother Blutkörperchen im neugebildeten Knochenmark. in: Arch. Path. Virchow. 119. Bd. p 385—389.

Neyt, A., Vergl. van Beneden, 87.

Notthafft, Albr. v., 92, Neue Untersuchungen über den Verlauf der Degenerations- und Regenerationsprozesse am verletzten Nerven. in: Zeit. wiss. Z. 55. Bd. p 134—188 2 Figg. T 6.

Overlach, Martin, 85, Die pseudomenstruirende Mucosa uteri nach acuter Phosphorvergiftung. in: Arch. Mikr. Anat. Bd. 25 p 191—235 T 10, 11.

Oppel, Albert, 90, Eine Methode zur Darstellung feinerer Structurverhältnisse der Leber in: Anat. Anzeiger, 5. Jahrg. p 143—145.

— 91, Ueber Gitterfasern der menschlichen Leber und Milz. in: ibid. 6. Jahrg. p 165—173 4 Figg.

— 92, Unsere Kenntnis von der Entstehung der rothen und weissen Blutkörperchen. Zusammenfassendes Referat. in: Centralbl. Allg. Path. Path. Anat. 3. Bd. p 193—217, 241—249.

— 93, vergl. **Böhm und Oppel**.

Pal, J., 86, Ein Beitrag zur Nervenfärbetechnik. in: Med. Jahrb. Wien. p. 619—631.
Paladino, G., 90, J ponti intercellulari tra l'uovo ovarico e le celluli folliculari, e la formazione della zona pellucida. in: Anat. Anzeiger, 5. Jahrg. p 254—259 Fig.
Paneth, Josef, 88, Ueber die secernirenden Zellen des Dünndarm-Epithels. in: Arch. Mikr. Anat. Bd. 31 p 113—191 T 8—10.
Pfaundler, Meinh., 92, Zur Anatomie der Nebenniere. in: Anzeiger Akad. Wien, 29. Jahrg. p 224—225, ausführlich in: Sitz. Ber. Akad. Wien. 101. Bd. 3. Abth. p 515—533 2 Taf.
Pfeiffer, Leonhard, 84, Ueber Secretvacuolen der Leberzellen im Zusammenhange mit den Gallenkapillaren. in: Arch. Mikr. Anat. Bd. 23 p 22—30 T 2.
Pflüger, E. F. W., 63, Ueber die Eierstöcke der Säugethiere und des Menschen. 124 pagg. 5 Taf. Leipzig.
Piersol, George, A., 93, Duration of Motion of Human Spermatozoon. in: Anat. Anzeiger, 8. Jahrg. p 299—301.
Podwyssotzki, W. jun., 82, Beiträge zur Kenntnis des feineren Baues der Bauchspeicheldrüse. in: Arch. Mikr. Anat. Bd. 21 p 765—768.
— 87, Ueber die Beziehungen der quergestreiften Muskeln zum Papillartheil der Lippenhaut. in: ibid. 30. Bd. p 327—335 T 17.
Preuschen, von, 89, Vagina. in: Real-Encyclopädie ges. Heilk. Eulenburg. 2. Aufl. Bd. 20 p 539—568 12 Figg.
Rabl, C., 85, Ueber Zelltheilung. in: Morph. Jahrb. 10. Bd. p 214—330 T 7—13.
— 89, Ueber Zelltheilung. Briefliche Mittheilung an Herrn Geheimrath v. Kölliker. in: Anat. Anzeiger 4. Jahrg. p 21—30 2 Figg.
— 90, Ueber die Principien der Histologie. in: Verh. Anat. Ges. 3. Vers. Berlin p 39—56.
Rabl, Hans, 91, Die Entwicklung und Structur der Nebenniere bei den Vögeln. in: Arch. Mikr. Anat. 38. Bd. p 492—523 T 29—31.
Ramón y Cajal, 93, 1, Neue Darstellung vom histologischen Bau des Centralnervensystems. in: Arch. Anat. Phys. Anat. Abth. p 319—428. 35 Figg. (Enthält ein Resumé des gegenwärtigen Standes der Nervenlehre verbunden mit einer Darstellung der Ergebnisse der Arbeiten des Verf.'s.)
— 93, 2, Manual de Histologia normal y técnica micrograficá. Valenzia. 2a edición p XX und 1—692 203 Figg.
Ranvier, L., 75, Des préparations du tissu osseux avec le bleu d'aniline insoluble dans l'eau et soluble dans l'alcohol. in: Travaux Lab. Histol. p 16—21 T 1 Fig. 8 Paris.
— 78, Leçons sur l'histologie du système nerveux. Bd. 1 p III und 1—352 4 Taf. 20 Figg und Bd. 2 380 pagg 8 Taf. 13 Figg.
— 80, Leçons d'anatomie générale sur le système musculaire. p 1—466 99 Figg. Paris.
— 81, Leçons d'anatomie générale. Terminaisons nerveuses sensitives. Cornée. p XX 447 54 Figg. Paris.
— 89, Traité technique d'Histologie 2ème Édit. p 1—871 414 Figg. 1 Taf. Paris.
Rath, O. vom, 93, Beiträge zur Kenntnis der Spermatogenese von *Salamdra maculosa*. in: Zeit. wiss. Z. 57. Bd. p 97—185 T 7—9.
Rauber, August, 92, 93, Lehrbuch der Anatomie des Menschen. Bd. 1 und 2 Leipzig.
Recklinghausen, F. von, 71, Das Lymphgefässsystem. in: Handb. Lehre von den Geweben. Stricker. p 214—250 7 Figg.
Reinke, F. 94, Zellstudien. in: Arch. Mikr. Anat. 49. Bd. p 377—422 T 22—24.
Remy, Ch., 89, Manuel des travaux pratiques d'histologie. Paris p 1—421 399 Figg.
Retterer, Ed., 92, Du tissu angiothélial des amygdales et des plaques de Peyer. in: C. R. Soc. Biol. Paris (9) Tome 4 Mém. p 1—11.

Retzius, Gustav, 75, 76, Vergl. Key.
— 81, Zur Kenntnis der Spermatozoen. Biol. Unters. p 77—88 1 Taf.
— 84, Das Gehörorgan der Wirbelthiere 2. Bd. (Reptilien, Vögel u. Säuger). p VIII und 1—368 T 39. Stockholm.
— 90, Die Intercellularbrücken des Eierstockseies und der Follikelzellen, sowie über die Entwicklung der zona pellucida. in: Verh. Anat. Ges. 3. Vers. Berlin p 10—11; ausführlich in: Hygiea Festband p 1—16 Taf.
— 92, 1, Biologische Untersuchungen N. F. 3. Bd. Zur Kenntnis der Nerven der Milz und der Niere p 53—55 T 21. Stockholm-Leipzig.
— 92, 2, Ueber die neuen Prinzipien in der Lehre von der Einrichtung des sensiblen Nervensystems. in: Biol. Untersuchungen Retzius. N. F. Bd. 4, p 49—56. 9 Figg. Berlin.
— 93, Ueber die Nerven der Ovarien und Hoden. in: Biol. Untersuchungen Retzius (N. F.) 5. Bd. p 31—34 T 15 Berlin.
— 94, Ueber das Ganglion ciliare. in: Anat. Anzeiger Bd. 9, p 633—637 2 Figg.
Rheiner, H., 52, 1, Die Ausbreitung der Epithelien im Kehlkopfe. in: Verh. Physik. Med. Ges. Würzburg 3. Bd. p 222—226 1 Taf.
— 52, 2, Beiträge zur Histologie des Kehlkopfes. Med. Inaug. Diss. 44 pagg. Würzburg.
Riede, Carl, 87, Untersuchungen zur Entwicklung der bleibenden Niere. 43 pagg. 1 Taf. Med. Inaug. Diss. München.
Riese, H., 91, Die feinsten Nervenfasern und ihre Endigungen im Ovarium der Säugethiere und des Menschen. in: Anat. Anzeiger 6. Jahrg. p 401—420 8 Figg.
Rindfleisch, G. E., 80, Ueber Knochenmark und Blutbildung. in: Arch. Mikr. Anat. 17. Bd. p 1—11 T 1 Figg. 1 und 2 und p 21—42 T 3.
Rollett, Alexander, 70, Ueber die blinddarmförmigen Drüsen des Magens. in: Centralbl. Med. Wiss. Nr. 21, 22 p 325—326 und 337—340.
Rollet, A., 71, 1, Von den Bindesubstanzen. in: Handb. Lehre von den Geweben. Stricker. p 34—107. 16 Figg.
— 71, 2, Ueber die Hornhaut. in: Handb. Lehre von den Geweben. Stricker. p 1091—1141 17 Figg. Leipzig.
— 85, Untersuchungen über den Bau der quergestreiften Muskelfasern. 1. Theil. in: Denkschr. Akad. Wien. Math.-naturwiss. Classe Bd. 49 Abth. 1 p 81—132 T 1—4 und 2. Theil ibid. Bd. 51 Abth. 1 p 23—68 T 1—4.
— 89, Anatomische und physiologische Bemerkungen über die Muskeln der Fledermäuse. in: Sitz.-Ber. Akad. Wien 98. Bd. 3. Abth. p 169—183 4 Taf.
Rothe, Paul, Ueber die Sternzellen der Leber. Med. Inaug. Diss. München 1882. p 1—23 3 Taf.
Rückert, J., 85, Zur Keimblattbildung bei den Selachiern. in: Sitz.-Ber. Morph. Phys. Ges. München p 47—104 7 Figg.
— 88, Ueber die Entstehung der endothelialen Anlagen des Herzens und der ersten Gefässstämme bei Selachier-Embryonen. in: Biol. Centralbl. 8. Bd. p 385—399, 417—430 18 Figg.
— 92, 1, Zur Entwicklungsgeschichte des Ovarialeies bei Selachiern. in: Anat. Anzeiger. 7. Jahrg. p 107—158. 6 Figg.
— 92, 2, Ueber die Verdoppelung der Chromosomen im Keimbläschen des Selachiereies. ibid. 7. Jahrg. p 44—52 2 Figg.
Rüdinger, N., 70, Beiträge zur Histologie des Gehörorgans. München.
— 72, 1, Das häutige Labyrinth. in: Handb. Lehre von den Geweben. Stricker. p 882—914 23 Figg. Leipzig.
— 72, 2, Die Ohrtrompete. in: ibid. p 867—881 9 Figg. Leipzig.

Rüdinger, N., 79, Ueber die Muskelanordnung im Pförtner des Magens und am Anus. in: Allg. Wiener med. Zeitung Nr. 1 und 2. 9 pagg.

— 83, Zur Anatomie der Prostata des Uterus masculinus und der Ductus ejaculatorii. in: Festschr. Aerztl. Ver. München p 47—67 3 Taf.

— 88, Ueber die Abflusskanäle der Endolymphe des inneren Ohres. in: Sitz. Ber. Akad. München. p 455—476 3 Taf.

— 91, Ueber die Umbildung der Lieberkühn'schen Drüsen durch die Solitärfollikel im Wurmfortsatz des Menschen. in: ibid. 21. Bd. p 121—138 T 5.

Ruffini, Angelo, 94, Sur un nouvel organe nerveux terminal etc. in: Arch. Ital. Biol. Tome 21. p 248—265, 3 Taf.

Ruge, Georg, 89, Vorgänge am Eifollikel der Wirbelthiere. 1. Rückbildung der nicht ausgestossenen Eierstockseier bei Amphibien. in: Morph. Jahrb. 15. Bd. p 491—554 T 18—21.

Schaffer, J., 91, Beiträge zur Histologie menschlicher Organe. 1. Duodenum. 2. Dünndarm. 3. Mastdarm. in: Sitz.-Ber. Akad. Wien. 100. Bd. 3 Abth. p 440—481 2 Taf.

— 92, Ueber Drüsen im Epithel der Vasa efferentia testis beim Menschen. in: Anat. Anzeiger 7. Jahrg. p 711—717 3 Figg.

— 93, 1, Ueber den feineren Bau der Thymus und deren Beziehungen zur Blutbildung. in: Sitz.-Ber. Akad. Wien. 102. Bd. 3. Abth. p 336—341.

— 93, 2, Beiträge zur Histologie und Histogenese der quergestreiften Muskelfasern des Menschen und einiger Wirbelthiere. in: ibid. p 7—148 6 Taf.

Schaper, Alfred, 92, Beiträge zur Histologie der Glandula carotica. in: Arch. Mikr. Anat. Bd. 40 p 287—320 T 16, 17.

Schiefferdecker, 82, 1, Vergl. Neelsen.

— 82, 2, Ueber die Verwendung des Celloidins in der anatomischen Technik. in: Arch. Anat. Phys. Anat. Abth. p 199—203.

Schleiden, M. J., 38, Beiträge zur Phytogenesis. in: Arch. Anat. Phys. p 137—176 T 3, 4.

Schmidt, Martin B., 92, Ueber Blutzellenbildung in Leber und Milz unter normalen und pathologischen Verhältnissen. in: Beitr. Path. Anat. Allg. Path. 11. Bd. p 199—233.

Schottländer, J., 91, Beitrag zur Kenntnis der Follikelatresie nebst einigen Bemerkungen über die unveränderten Follikel in den Eierstöcken der Säugethiere. in: Arch. Mikr. Anat. 37. Bd. p 192—238 T 11.

— 93, Ueber den Graaf'schen Follikel, seine Entstehung beim Menschen und seine Schicksale bei Mensch und Säugethieren. in: ibid. 41. Bd. p 219—294 T 15, 16.

Schultze, Max, 65, Ein heizbarer Objecttisch und seine Verwendung bei Untersuchungen des Blutes. in: ibid. 1. Bd. p 1—42 T 1, 2.

— 72, Die Retina. in: Handb. Lehre von den Geweben. Stricker. Leipzig. p 977—1034 Fig. 344—361.

Schulze, F. E., 71, Die Lungen. in: ibid. p 464—488 14 Figg. Leipzig.

Schwalbe, G., 72, Die Lymphbahnen des Auges. in: ibid. p 1063—1070 2 Figg. Leipzig.

— 87, Lehrbuch der Anatomie der Sinnesorgane. in: Hoffmann, Lehrbuch der Anatomie des Menschen. Bd. 2, 3. Abth. p 1—570. 199 Figg. Erlangen.

Schwann, Th., 39, Mikroskopische Untersuchungen über die Uebereinstimmung in der Structur und dem Wachsthum der Thiere und Pflanzen. Berlin p XVIII und 270 4 Taf.

Schwartz, Frank, 87, Die morphologische und chemische Zusammensetzung des Protoplasmas. in: Beiträge zur Biologie der Pflanzen von F. Cohn. Bd. 5. Heft 1. p 1—244 8 Taf.

Schweigger-Seidel, F., 65, Die Nieren des Menschen und der Säugethiere in ihrem feineren Baue. p 1—92 4 Taf. Halle.

— 71, Das Herz. in: Handb. Lehre von den Geweben. Stricker. p 177—190 5 Figg. Leipzig.

Sobotta, J., 91, Beiträge zur vergleichenden Anatomie und Entwicklungsgeschichte der Uterusmuskulatur. in: Arch. mikr. Anat. 38. Bd. p 52—100 T 4.

Schuberg, A., 91, Ueber den Zusammenhang der Epithel- und Bindegewebszellen. in: Sitz.-Ber. Physik. med. Ges. Würzburg. p 60—66.

— 93, Ueber den Zusammenhang verschiedenartiger Gewebezellen im thierischen Organismus. in: ibid. p 44—51.

Smirnow, A., 88, Ueber die Zellen der Descemet'schen Haut der Cornea bei Vögeln. in: Protokoll Ges. Naturf. Universität Kasan (Beilage) No. 101 4 pagg. (russisch).

Sobotta, J., 91. Beiträge zur vergleichenden Anatomie und Entwicklungsgeschichte der Uterusmuskulatur. in: Arch. Mikr. Anat. 38. Bd. p 52—100 G 1.

Solger, B., 89, 1, Zur Structur der Pigmentzelle. in: Z. Anzeiger 12. Jahrg. p 671—673. Fig.

— 89, 2, Ueber Knorpelwachsthum. in: Fortschr. Med. 7. Bd. p 849—855 Fig.; auch in: Verh. Anat. Ges. 3 Vers. Berlin 1890 p 67—71.

— 89, 3, Kohlensaures Ammoniak, ein Mittel zur Darstellung des Sarkolemmas. in: Zeit. wiss. Mikroskopie. Bd. 6 p 189.

— 91, Zur Kenntnis der Pigmentzellen. in: Anat. Anz. 6. Jahrg. p 162—165 2 Figg.

— 92, Zelle und Zellkern. in: Thiermedizin. Vorträge. 61 pagg 1 T. Dresden.

Spalteholz, W., 93, Die Vertheilung der Blutgefässe in der Haut. 1. in: Arch. Anat. Phys. Anat. Abth. p 1—54 T 1—6.

Steiner, Herm., 92, Ueber das Epithel der Ausführungsgänge der grösseren Drüsen des Menschen. in: Arch. Mikr. Anat. 40. Bd. p 484—497 T 27.

Stieda, Ludwig, 72, Die Bildung des Knochengewebes. Festschrift. Leipzig. p IV und 1—45 1 Taf.

— 87, Ueber Haarwechsel. Biol. Centralbl. Bd. 7 p 353—363 und 385—394.

Stöhr, Ph., 84, Ueber Mandeln und Balgdrüsen. in: Arch. Path. Virchow. 97. Bd. p 211—236 2 Taf.

— 87, Ueber Schleimdrüsen. in: Fest-Schrift Kölliker Leipzig p 421—444 T 17.

— 89, Ueber die Lymphknötchen des Darmes. in: Arch. Mikr. Anat. 33. Bd. p 255—283 T 17, 18.

— 94, Lehrbuch der Histologie. XVIII und 358 pagg. 260 Figg. Jena (6. Auflage).

Stoss A., 91, Konstruktion eines Kühlmessers. in: Zeitschr. wiss. Mikroskopie. Bd. 8 p 310—313 1 Fig.

Strasburger, Eduard, 84, Die Controversen der indirecten Kerntheilung. in: Arch. Mikr. Anat. 23. Bd. p 246—304 T 13, 14.

Stricht, Omer van der, 87, Recherches sur le Cartilage hyalin. in: Arch. Biol. Tome 7 p 1—92 T 1—3.

— 92, Nouvelles recherches sur la genèse des globules rouges et des globules blancs du sang. in: Arch. Biol. Tome 12 p 199—344 T 7—12.

— 93, Nature et division mitosique des globules blancs des Mammifères. in: Verh. Anat. Ges. 7. Vers. p 81—92 11 Figg.

Tomarkin, E., 93, Lieberkühn'sche Krypten und ihre Beziehungen zu den Follikeln beim Meerschweinchen. in: Anat. Anzeiger 8. Jahrg. p 202—205.

Teichmann, Ludwig, 61, Das Saugader-System vom anatomischen Standpunkt bearbeitet. p XII und 1—124 18 Taf. Leipzig.

Tettenhamer, Eugen, 93, Ueber die Entstehung der acidophilen Leucocytengranula aus degenerirender Kernsubstanz. in: Anat. Anzeiger 8. Jahrg. p 223—228.

Thoma, Richard, **91**, Eine Entkalkungsmethode. in: Zeit. wiss. Mikroskopie. 8. Bd. p 191—192.

Toldt, Carl, **88**, Lehrbuch der Gewebelehre. 3. Aufl. 208 pagg. 210 Figg. Stuttgart.

Tornier, Oscar, **86**, Ueber Bürstenbesätze an Drüsenepithelien. in: Arch. Mikr. Anat. 27. Bd. p 181—191 T 9.

Unna, P. G., **83**, Entwicklungsgeschichte und Anatomie (der Haut). in: Handb. spec. Path. Therapie, Ziemssen. 14. Bd. 1. Hälfte p 1—114 19 Figg.

Valette St. George, la von, **67—87**, Abhandlungen über Spermatogenese bei verschiedenen Thieren. in: Arch. Mikr. Anat. 3. Bd. p 263; 10. Bd. p 495; 12. Bd. p 797; 15. Bd. p 261; 25. Bd. p 581; 27. Bd. p 1; ibid. p 385; 28. Bd. p 1; 30. Bd. p 426.

Virchow, R., **50**, Einige neue Beobachtungen über Knochen- und Knorpelkörperchen. in: Verh. Physik. Med. Ges. Würzburg. Bd. 1 p 192—197.

Waldeyer, W., **70**, Eierstock und Ei. VI und 174 pagg. 6 Taf. Leipzig.

— **71**, Eierstock und Nebeneierstock. in: Handb. Lehre von den Geweben. Stricker. p 544—580 8 Figg.

— **72**, Hörnerv und Schnecke. in: ibid. p 915—963 19 Figg. Leipzig.

— **74**, Mikroskopische Anatomie der Cornea, Sklera, Lider und Conjunctiva. in: Graefe u. Saemisch, Handb. ges. Augenheilk. Bd. 1 Th. 1 p 169—264.

— **75**, Ueber Bindegewebszellen. in: Arch. Mikr. Anat. Bd. 11 p 176—194 T 9.

— **82**, Untersuchungen über Histogenese der Horngebilde insbesondere der Haare und Federn. in: Beitr. Anat. Embryol. Festgabe Jacob Henle. Bonn. p 141—163 T 9 b.

— **88**, Ueber Karyokinese und ihre Beziehungen zu den Befruchtungsvorgängen. in: Arch. Mikr. Anat. 32. Bd. p 1—122 14 Figg.

— **91**, Ueber einige neuere Forschungen im Gebiete der Anatomie des Centralnervensystems. in: D. Med. Wochenschr. 17. Jahrg. Nr. 44 ff. 64 pagg. (Separat.) 10 Figg.

Weigert, C., **91**, Zur Markscheidenfärbung. in: Deutsch. Med. Wochenschr. Nr. 42 9 pagg. (Separat.)

Weismann, Aug., **61**, Ueber das Wachsen der quergestreiften Muskeln nach Beobachtungen am Frosch. in: Zeitschr. ration. Medicin 3. Reihe. Bd. 10. p 263 — 284 T 6, 7.

Weldon, W. F. R., **85**, On the suprarenal Bodies of Vertebrata. in: Quart. Journ. Micr. Sc. Vol. 25 (N. S.) p 137 - 150 T 11, 12.

Werther, M., **86**, Beobachtungen über die Absonderung der Salze in Speicheldrüsen. in: Arch. Phys. Pflüger. 38. Bd. p 293—311.

Wolters, M., **91**, Zur Kenntnis der Grundsubstanz und der Saftbahnen des Knorpels. in: Arch. Mikr. Anat. 37. Bd. p 492—512 T 25.

Zenker, K., **94**, Chromkali-Sublimat-Eisessig als Fixirungsmittel. in: München. med. Wochenschr. Jahrg. 41 Nr. 27 p 532—534.

Ziegler, H. E., **92**, Ueber die embryonale Anlage des Blutes bei den Wirbelthieren. in: Verh. D. Z. Ges. 2. Vers. p 18—30 3 Figg.

Ziegler, H. E. & F., **92**, Beiträge zur Entwicklungsgeschichte von *Torpedo*. in: Arch. Mikr. Anat. 39. Bd. p 56—102 10 Figg. T 3, 4.

Zimmermann, K. W., **93**, Studien über Pigmentzellen 1. Ueber die Anordnung des Archiplasmas in den Pigmentzellen der Knochen. in: Arch. Mikr. Anat. 41. Bd. p 367—389 T 23, 24.

Autoren-Register.

Abbe 5.
Aeby 307.
Affanassief 130.
Altmann 34, 38, 54, 55, 177, 192, 272.
Apathy 13.
Arnold 126.

Ballowitz 248.
Bardeleben von 274.
Barfurth 96, 104.
Barlow 322.
Benda 258.
Beneden van 36, 42, 53.
Berkley 189, 197.
Bethe 123, 125.
Biondi 27, 258.
Bizzozero 122, 129, 137, 140, 143, 185.
Böhmer 23, 28.
Bonnet 316, 325.
Born 239.
Boveri 42, 53, 111.
Bowmann 99.
Brauer 42.
Brown 37, 255.
Brum 258.
Brunner 65.
Budge 78.
Büngner 114.
Bütschli 56.

Chrzonszczewsky 34, 207, 233.
Cohnheim 99, 119, 127.
Cox 232.
Czocor 23.

Davidoff 130, 188.
Dekhuyzen 126.
Deiters 105, 368.
Delafield 24.
Demoor J. 43.
Disse 228, 229.

Ebner 65, 94, 155, 160, 203, 258.
Ehrlich 27, 127, 143, 144, 145, 150, 296, 300.
Eichler 372.
Enderlen 150.
Engelmann 98.
Erlicki 9.
Ewald 110.

Fick 47.
Field 15, 373.
Fischer 55, 143.
Flemming 7, 36, 43, 45, 46, 50, 52, 53, 69, 91, 94, 126, 131, 256, 258.
Flesch 78.
Fol 8. 42, 49.
Frommel 243.
Froriep 328.
Fürbringer M. 77.
Fusari 231, 232.

Gasser 9.
Gaule 20.
Gavronsky 246.
Geberg 227.
Gegenbaur 85.
Gehuchten van 106, 272, 286.
Gensch 121.
Gerlach 106, 119, 208.
Gibbes 248.
Götte 315.
Golgi 106, 114, 119, 120, 177, 219, 232, 285, 296, 299, 375.
Golubew 226, 227.
Gottschau 232.
Grenacher 23, 28.
Gruber 356.
Gscheidtlein 146.

Haeckel 274.
Hallibnrton 118.
Hammer 50.
Haug 95.
Hayem 122, 129, 130.
Heidenhain M. 24, 27, 43, 52, 138, 207, 208, 259.
Heidenhain R. 22, 28, 56, 176, 179, 191, 205, 208, 209, 228, 233.
Hensen 58, 98, 359.
Hermann 8, 42, 51, 163, 164, 255, 257, 258, 260.
Hertwig O. 47, 57, 258.
Hertwig R. 27.
His 111, 130, 149, 348.
Hoffmann C. K. 121, 130, 232.
Hofmeier 245.
Hoyer 205, 227.
Hürthle 217.
Hushke 363.

Jakobi 117.
Jensen 248.
Joseph 117.
Jung 16.

Kallius 300.
Kann 231.
Karg 307.
Key 293, 374.
Klaatsch 130.
Klein G. 245.
Kleinenberg 8.
Koch 95.
Köllikcr 88, 95, 99, 107, 112, 114, 118, 212, 272, 299, 304.
Kolossow 269.
Kostanecki 43, 122.

Krause 98, 114, 248.
Kroneeker 6.
Kuborn 122.
Kühne 110, 114, 119, 209, 336.
Kuhnt 110.
Kupffer 33, 36, 63, 109, 112, 117, 121, 130, 136, 195, 197, 198, 207, 229.

Langendorff 216, 217, 219.
Langerhans 201, 202.
Lantermann 110.
La Valette St. George 258.
Lavdowsky 123, 124.
Lea 209.
Leber 331, 335.
Lenhossék 107, 272, 276, 277, 286, 299, 300, 359, 374, 375.
London 231.
Lwoff 69.

Mall F. 89, 90, 149, 172, 174, 187, 188, 209, 218.
Martin 15, 244, 373.
Maurer 130.
Mayer P. 8, 20, 23, 24, 91, 121.
Meckel 251.
Merkel 98, 169, 205, 325.
Mertsching 315.
Metschnikoff 36, 69.
Moroehowetz 330.
Müller E. 177,
Müller H. 9.
Müller H. F. 126, 130, 139, 140.
Müller V. 253.

Nagel 239.
Neumann 137, 140, 155.
Nothafft 114.

Oberhäuser 5.
Oppel 31, 130, 150, 208, 209, 219.
Overlaeh 243.

Pal 296.
Palladino 239.
Paneth 130.
Pfaundler 232.
Piersol 248.
Podwyssotzki 202.
Preusehen 245.

Rabl C. 9, 27, 51, 57.
Rabl H. 232, 233.
Ramón y Cajal 208, 272, 284, 285, 299, 342.
Ranvier 6, 25, 67, 87, 88, 95, 98, 101, 104, 107, 111, 119, 207, 217, 303, 332, 353, 354, 372, 375.
Rath vom 257.
Rauber 105, 255, 349, 356.
Raum 55.
Reichert 146.
Reinke 69, 307.
Remak 112.
Retterer 130.
Retzius 106, 228, 239, 242, 251, 286, 293, 294, 311, 336, 368, 369, 372, 374.
Riede 229.
Riese 242.
Röse 26.
Rollett 89, 99, 103, 104, 125, 175, 332.
Rothe 209.
Ruffini 311.
Ruge 242, 245.
Rückert 68, 121, 239.
Rüdinger 181, 190, 252, 356, 357, 370.

Schaffer J. 99, 102, 130, 141, 190, 250.
Schällibaum 21.
Schaper 271.
Scheibe 372.
Schiefferdecker 324.
Schleiden 35.
Schmidt 110.
Schmidt M. 122.
Schmitt A. 129.
Schottländer 237, 239, 242.
Schuberg 305.
Schulze F. E. 215.
Schulze M. 6, 126, 127.
Schultze O. 324.
Schwalbe 352, 359.
Schwann 35.
Schwartz F. 39.
Schweigger-Seidel 233.
Solger 53, 78, 103.
Spalteholz 308.
Steiner 165, 252.
Stieda 84, 315.
Stintzing 206.
Stöhr 130, 164, 169, 184, 189, 324.
Stoss 19.
Strasburger 43.

Tettenhamer 304.
Thoma 94.
Toldt 133.
Tomarkin 130.
Tornier 229.

Unna 315, 317, 319, 324.

Virchow 81, 95, 147.

Wagner R. 234.
Waldeyer 41, 69, 105, 303, 313, 351.
Weismann 104.
Welden 232.
Werther 169.
Westphal 145.
Wittich 197.
Wolters 91.

Zeiss 4.
Zenker 9.
Ziegler K. 121.
Ziehen 274.

Sachregister.

Aberration, chromatische 4.
Abgeschnürte Pflüger'sche Schläuche 237.
Achromatin 39, 41, 46.
Achsencylinder 109, 117, 118.
Achsencylinderfortsatz 105.
Achsenfaden des Spermatosoms 247, 257.
Achsenfibrillen 109.
Aehsenraum 109.
Achsenstrang 109, 114, 117.
AcidophileGranulationen144.
Adamantoblasten 158, 203.
Adelomorphe Zellen 177.
Adenoides Gewebe 71, 72, 130, 149.
Adventitia 261, 263, 265.
Aequatorialebene 40.
Aeussere molekuläre Schicht 328, 342.
Aeussere umfassende Lamellen 80.
Aeusseres Ohr 77, 355.
Alaunkarmin 23, 28.
Alaunkarmin-Dahlia-Flüssigkeit 145.
Alaunhämatoxylin 23.
Albinotische Augen 336.
Alkannawurzel 75.
Alkohol 7.
Alveolargänge 214, 215.
Alveoläre Drüsen 65.
Alveole 153, 214.
Ameisensäure 9, 119.
Ameisensäure-Glycerin 26.
Amitose 46.
Amnionwasser 6.
Ammonium bichromicum 67.
Amphibienblut 124.
Amphophile Granulationen 144.
Ampulle 218, 229, 252, 359.
Anaphasen 43, 45.
Anastomosen 267, 268.
Anilinblau 93.
Anilinfarbstoffe 143.
Aniline 24.
Anisotrope Scheiben des Muskels 93.
Anlage der Linse 327.
Annulus fibrosus 262.
Anus 189.
Antero-laterale Stränge 275.
Antero-posteriores Reflexbündel 277.
Antrum follieuli 237.
Apochromate 4.
Aponeurosen 72.
Apoplektische Herde 147.
Aqua Javelli 34.
Aqnaeductus vestibuli 358.
Arachnoidea 291.
Archiplasma 42.
Area vasculosa 121.
Areoläres Bindegewebe 72.
Arrector pili 315.
Arsensäure 120.
Arteria areuata 225.
— bronchialis 215.
— capsularis glomerulifera 227.
— hepatica 196.
— hyaloidea anterior 348.
— — posterior 348.
— interlobularis 225.
— macularis 346.
— nutritia 138.
— pulmonalis 215.
— renalis 224.
— spermatica int. 246.
— — externa 246.
— uterina 246.
Arterien 263.
Arteriolae rectae spuriae 225.
— — verae 227.
Arthropoden 98.
Askaris 42, 53.
Associationsfasern 283, 284.
Associationsneura 112.
Aster 42.
Astrosphären 42.
Atresie 241.
Atrioventrikularklappen 262.
Aufbau der Muskelfaser 97.
Aufkleben 20.
Augapfel 326.
Auge 326.
— Anlage des 327.
Augenblasenstiel 327.
Augenkammer 327.
Augenspalt embryonaler 327.
Aurantia 143.
Ausführungsgänge des Pankreas 210.
— der Speicheldrüsen 165.
Ausführungswege des Hodens 252.
— der Niere 229.
Aussenglied 337.
Axialer Strom 129.

Bänder 19.
Bartholinische Drüsen 245.
Basalmembran 58.
Basichromatin 59.
Basilardendrit 282.
Basische Anilinfarbstoffe 143.
Basophile Granulationen 145.
Bauchspeicheldrüse 200.
Bauchstrang 375.
Baumförmige Gliazellen 290.
Becherzellen 37, 38, 62, 183, 206.
Befruchtungsvorgang 46.
Belegzellen 176, 206.
Beleuchtungsapparate 3.
Berlinerblau 33.
Bestandtheile des Kernes 39.
Bewegungserscheinungen 36.

Bindegewebsknorpel 70, 77.
Bindesubstanzen 68.
Bipolare Ganglienzelle 107, 342, 344.
Bismarkbraun 24.
Blastem der Niere 229.
Blastomeren 45. 56.
Blende 1.
Blendvorrichtungen 1.
Bleu de Lyon 26.
Blut 121.
Blutbildende Organe 121,
Blutblättchen 122, 125.
Blutgefässe des Centralnervensystems 293.
— des Darmtraktus 174.
— der Haut 307.
— des Hodens 251.
— des Knochenmarks 138.
— der Leber 195, 207.
— der Niere 225, 233.
— des Ovariums 242.
— des Pankreas 202.
— der Thymus 141.
— des Uterus 246.
Blutgerinnung 129.
Blutinseln 121.
Blutkörperchen 38, 121, 135.
Blutkreislauf 147.
Blutschatten 143.
Blutschollen 135.
Blutpigment 123, 145.
Blutplasma 122, 128.
Bluttrockenpräparate 142.
Blutzellen im strömenden Blut 129.
Bodenzelle 365.
Böttcher'sche Zellen 367.
Bogengänge 359.
Boraxkarmin wässerig 22.
— alkoholisch 23, 28.
Bowman'sche Kapsel 218, 221, 222, 225, 229.
— Scheiben 99, 104.
Bronchen 212.
Bronchialschleimhaut 212, 213.
Bronchiolen 212.
Brueh'sche Haut 335, 336.
Brücke'scher Muskel 333.
Brunner'sche Drüsen 65, 173, 179, 185, 191.
Burdach'scher Strang 273, 276.

Canalis Cloqueti 347, 348.
— hyaloideus 347.
— Petiti 347.
— reuniens 357.
— utriculo-sacculari 357.
Cambium 84.
Cavernöses Gewebe 268.
Cavum pharyngo-nasale 170.
Cedernöl 10.
Celloidin 10, 13.
— -Paraffin-Durchtränkung 14.
— -Serien 21.
Centralkanal 290.
Centralnervensystem 272, 294.
Centralspindel 42.
Centroacinöse Zellen 201.
Centrosoma 42, 138.
Centrosphäre 42.
Cervix uteri 243.
Chemotaxis 37, 184.
Chemotropismus 37.
Chylusgefässsystem 268.
Chinesische Tusche 33.
Chinolinblau 75.
Choane 170.
Chondrin 70, 78.
Chorda dorsalis 75.
Chondroklasten 128.
Chordae tendineae 262.
Chorioidea 327, 332.
Chorioidealgefässe 334.
Choriokapillaris 333.
Chromatin 39, 46, 234.
Chromatingerüst 39.
Chromatinschleifen 41.
Chromatolyse 50.
Chrom-Osmium-Essigsäure 7.
Chromosoma 41, 51.
Chromsäure 9, 51, 67, 94, 117.
Chromsilbermethoden 136, 150, 296, 300.
Chylus 192.
Chylusgefässe 174.
Ciliargefässe 329.
Ciliarkörper 327.
Cilien 36, 57, 351.
Circulus arteriosus iridis maior 334.
— arteriosus iridis minor 335.
— arteriosus Zinnii 345.
Circumanale Drüsen 191.
Cisterna cerebello-medullaris 291.
Clark'sche Säulen 273, 275.
Claudius'sche Zellen 363, 367.
Clitoris 245.
Cochenille-Lösung 23.
Coecum 189.
Cohnheim'sche Felder 99, 103.
Colla 70, 73.
Collateralen 106, 107.
— der Hinterstränge 277.
— der Seitenstränge 277.
— der Vorderstränge 277.
Colliculus seminalis 252.
Collodium 10.
Colloid 216, 219.
Colloidzellen 216, 218.
Colostrum 321.
Columnae Bertini 221, 224.
— Morgagni 190.
— rugarum 245.
Concentrische Lamellen 81.
Conjunktiva 328, 349.
Conjunktivalkörperchen 112, 382.
Conjunktiva palpebrarum 350.
Coni vasculosi Halleri 250.
Corium 301.
Cornea 327, 329.
Corpuscule polaire 42.
Corona radiata 234.
Corpora cavernosa penis 253.
— cavernosa uretrae 253.
Corpus albicans 241.
— Highmori 249.
— luteum spureum 240.
— luteum verum 240.
— uteri 243.
Corti'sche Bögen 364.
— 'sche Membran 364, 368.
— 'sches Organ 358, 364, 372.
— 'scher Tunnel 365.
Cowper'sche Drüsen 245, 253.
Cribrum benedictum 224.
Cumulus proligerus 237.
Cuprum sulfuricum 9.
Curare 148.
Cutikularbildung 56, 58.
Cutikularsaum 58, 182.
Cutis 305, 324.
Cylinderepithel 60.
Cytophagen 138.

Dahlialösung 145.
Damarharz 29, 30.
Darm 172.
Darmsekretion 191.
Darmpräparate 29.
Deiters'sche Zellen 366, 367, 368.
Delafield'sches Hämatoxylin 24, 51, 91.
Delle 122.
Dendrit 105, 106.
Dentin 153, 154, 158, 203.
Dentinfasern 156.
Dentinröhrchen 153.
Derma 301.
Descement'sches Epithel 329, 330, 331, 333, 353.
Diapedesis 269.
Diaphragmen 4.
Diaphyse 79, 137.
Dickdarm 189.
Dickdarmschleimhaut 190.
Diffuse Spongioblasten 344.
Diffusionsströme 8, 10.
Dilatator pylori 181.
Direkte Kerntheilung 46.

Discs 99.
Discus proligerus 237.
Dispirem 41.
Doppelmesser 6.
Doppelfärbung 25.
Dotter 234.
Dotterkörner 234.
Dreifachfärbung 27.
Drüsenbau 64.
Drüsen der Haut 318.
Drüsenepithel 62.
Drüsengrund 176.
Drüsenhals 176.
Drüsenkörper 176.
Drüsenläppchen 66.
Drüsenzelle 62.
Ductus cochlearis 357, 361.
— ejaculatorius 252.
— endolymphaticus 358.
— pankreaticus 200, 201.
— papillares 219, 229.
— Santorini 203.
— Wirsungianus 200.
Dünndarm 181, 206.
Dura mater 291.
Durchtränkungsmassen 10.
Durchtränkungsschema 12, 14.
Dyaster 41.

Ebner'sche Drüsen 162.
Ei 35, 234, 259.
Eiballenfollikel 237.
Eiepithel 237.
Eigenschaften des Protoplasma 37.
Eikern 47.
Einbettung 10, 12.
Einbettungsschema 12, 14.
Einfache alveoläre Drüsen 65.
— tubulöse Drüsen 64.
Einfachfärbung 22.
Einschichtiges Epithel 59.
Einschliessen in Canadabalsam oder Damarharz 29.
— mit Glycerin 31.
Einteilung des Bindegewebes 71.
— der Drüsen 64.
— der Epithelien 59.
Einzellige Drüsen 62.
Eireifung 239.
Eisenammoniumsulfat 52.
Eiweiss-Glycerin 20.
Ektoderm 56, 105.
Elastin 70, 74.
Elastische Fasern 73, 89.
Elastischer Knorpel 70, 77, 91.
Eleidin 304, 323.
Elementarorganismen 192.
Embryonale Zellen 56.
Embryonales Knochenmark 137.
Encoche d'ossification 87.
Endbäumchen 105.
Endfasern 254.
Endochondrale Ossification 87, 137.
Endokard 261.
Endoneurium 113.
Endoplasma 138.
Endplatte 114.
Endscheide 98.
Entkalkungsflüssigkeit 94.
Entoderm 56, 140.
Entosmiren 91, 355.
Entwickelung der Augenlider 341.
— der Blutzellen 121.
— des Darmkanals 150.
— der Gewebe 56.
— des Labyrinths 371.
— der Leber 199.
— der Linse 348.
— der Milchdrüse 320.
— der Muskelzelle 97.
— des Nervengewebes 105.
— der Niere 229.
— des Pankreas 203.
— der Schildrüse 216.
— der Schweissdrüsen 319.
— der Talgdrüsen 320.
— der Zähne 156, 204.
Eosin 143.
Eosinophile Granulationen 144.
— Zellen 137.
Epaktale Lamellen 81.
Ependym 290.
Epidermis 301.
Epiglottis 162, 210, 211.
Epiphyse 137.
Epiphysenknorpel 87.
Epiphysenverknöcherung 87.
Epithel des Dünndarms 182.
Epitheliale Cysten 239.
Epithelien 58.
Eponychium 318.
Epoophoron 234, 246.
Erythroeyten 112, 129, 136.
Exoplasma 138.
Exostose 87.

Fadenförmige Papillen 160.
Fadenknäuel 41.
Fadenzellen 358.
Färbung 22.
Faseriges Bindegewebe 72.
Faserkörbe 108, 337.
Fasermembran 89, 90.
Fenestra rotunda 356.
Fett 38, 90.
Fettgewebe 71, 74.
Fettimprägnation 34.
Fettläppchen 75.
Fettmark 137.
Fettorgane 74.
Fettresorption 191, 206.
Fettsäuren 192.
Fettseifen 192.
Fettzellen 38.
Fibrilläres Bindegewebe 69.
Fibrillen 73, 99, 103, 109, 116.
Fibrin 129, 147.
Filarmasse 36, 38.
Fimbriae linguae 162.
Firsten 175.
Fixe Bindegewebszellen 69.
Fixirungsflüssigkeit 7.
Fixirungsmethoden 7.
Flemming'sche Flüssigkeit 7, 94, 144, 149.
— Keimcentren 128.
Flimmerbewegung 67.
— in der Tube 245.
— im Uterus 245.
Flimmerzellen 37.
Fötale Augengefässe 348.
Follikel 131, 132, 141, 149, 164.
Follikelberstung 240.
Follikelzellen 236, 254.
Fontana'scher Raum 334, 349.
Foramen coecum 161.
— Magendii 293.
Foramina nervina 366.
Fornix 170.
Fossa navicularis 253.
Fovea centralis 340.
Frommann'sche Linien 117.
Frontlinse 3.
Fuchsin 55, 117.
Fundusdrüsen 64.
Fundusregion 176.
Funiculus gracilis 273.
Furchungskern 47.
Furchungskugeln 35, 56.
Furchungszellen 45.
Fuss 1.

Galle 143.
Gallenblase 199.
Gallengänge 195, 199.
Gallenkapillaren 193, 195, 207, 208.
Gallensekretion 195.
Gallentröpfchen 194.
Gallertgewerbe 70, 72.
Ganglien 286.
Ganglienzelle 105, 107.
Ganglienzellenschicht 338, 344.
Ganglion ciliare 286.
— Gasseri 286.
— geniculi 286.

Ganglion nervi acustici 286, 298, 299, 354.
— petrosum 286.
— sphenopalatinum 286.
— spirale 369.
Gangsystem 64.
Gärtner'scher Gang 246.
Gastrulation 56.
Gaumen 152.
Gefässe des Kehlkopfes 200.
— des Muskels 101.
— der Nase 374.
— der Nebenniere 231.
— des Optikus 345.
— der Retina 345.
— der Schnecke 369, 370.
Gefässplexus 268.
Gefässsystem 261, 271.
Gefensterte Membran 74, 263.
Gefrierapparate 20.
Gehörknöchelchen 356.
Geisselzellen 37.
Gelappter Kern 126.
Gelatinekarminmasse 32.
Gelatinöses Mark 137, 140.
Gelber Körper 240.
Gelbes Knochenmark 139, 140.
Generelle Lamellen 80.
Genitalkörperchen 112, 246, 311.
Gentianaviolett 52.
Gerade Hodenkanälchen 251.
Geschlechtsorgane 218.
Geschlechtszellen 46.
Geschmacksknospen 161, 162.
Gewundene Kanäle 218, 219, 224.
Gewundene Samenkanälchen 251.
Gianuzzische Halbmonde 167, 167, 171, 205, 211, 253.
Giraldes'sches Organ 250.
Gitterfalten 199.
Gitterfasern 74, 136, 150, 197, 208, 209.
Glandulae buccales 152, 169.
Glandula carotica 270.
Glandulae duodenales 179, 185.
— gastricae 176.
— intestinales 184.
— labiales 152, 169.
— linguales 169.
— palatinae 169.
Glandula Parotis 165, 166.
Glandulae pyloricae 178.
Glandula sublingualis 165, 166.
— submaxillaris 165, 169.
— Thymus 140.
Glandula thyreoidea 216.
Glans clitoridis 246.
Glashaut 314.
Glaskörper 327, 347.
Glaskörperraum 327.
Glaslamelle 333.
Glatte Muskelzellen 96, 104, 116.
Glisson'sche Kapsel 192.
Glomeruli olfactorii 284, 376.
Glomerulus 218, 229.
Glomerulusepithel 221, 225.
Glycerin 192.
Glycogen 38, 75, 92, 194, 207.
Goldmethoden 119, 207.
Golgi'sche Methode 296.
— Zellen 283.
Goll'scher Strang 273.
Graaf'scher Follikel 50, 237.
Grandry'sche Körper 311, 325.
Granulamethoden 54.
Granulationen 127, 143.
Graue Rückenmarksubstanz 275.
Grenzzellen 275.
Grossblasiger Knorpel 84.
Grosshirnrinde 106.
Grundbündel 273.
Grundschicht der Hornhaut 330.

Haar 311, 324.
Haarbalg 313, 314, 319.
Haarfibrillen 313.
Haarkeim 313.
Haaroberhäutchen 313,
Haarpapille 313.
Haarschaft 313.
Haarwechsel 315.
Haarwurzel 313.
Haarwurzelscheide 313.
Haarzellen 358.
Haarzwiebel 313.
Hämoglobinkrystalle 146.
Hämalaun 24, 28.
Hämatoblasten 129.
Hämatoidinkrystalle 147.
Hämatoxyline 23, 144.
Hämatoxylin - Eisenalaunfärbung 24, 52.
Hämatoxylin-Eosin 27, 143.
Hämatoxylin-Safranin 27.
Häminkrystalle 146.
Hämoglobin 123.
Häutige Bogengänge 359.
Harnblase 230, 233.
Harnkanälchen 218, 232.
Harnorgane 218.
Hassal'sche Körper 141.
Hauptdendrit 282.
Hauptfortsatz 105.
Hauptstück 166.
Hauptzellen 177, 206.
Haustra 174.
Haut 301, 322.
Hautpigment 306.
Havers'sche Kanäle 79, 155.
— Lamellen 81.
Hayem'sche Lösung 141.
Heidenhain'sche Rundzellencomplexe 167.
Heliotropismus 37.
Heller'scher Plexus 174.
Henle'sche Scheide 113, 114.
— Schicht 313.
— Schleife 219, 220, 223, 224.
Hensen'sche Scheibe 98.
— Zellen 366, 367.
Herbst'sche Körper 311, 325.
Herz 261.
Herzmuskel 96, 102, 104, 116.
Heterotypische Kerntheilung 45.
Hinterhörner 272.
Hinterstrang 273.
Hirnhäute 291.
Hirschgeweihartige Telodendrien 114, 116.
Hoden 248, 260.
Hodenkanälchen 249.
Höllensteinlösung 116.
Hörzellen 358, 364.
Holzessig 8, 51.
Homogene Immersionssysteme 4.
Horizontalzellen 342.
Hornhaut 327, 329, 353.
Hornhautkörperchen 330.
Hornhautnerven 119, 353.
Hornhautschichten 329.
Hornhautzellen 330.
Hornschicht 301.
Hornscheide 110.
Hornsubstanz 322.
Howship'sche Lakunen 88.
Hülse des Mikroskops 3.
Humor aqueus 6.
Huxley'sche Schicht 313.
Hyaliner Knorpel 70, 75.
Hydrotropismus 37.
Hymen 245.
Hyponychium 318.

Immersionslinsen 3.
Indirekte Kerntheilung 41.
Indifferente Flüssigkeiten 6, 116.
Indulin 143.
Indulinophile Granulationen 144.
Infundibulum 215.
Injektionsverfahren 32, 272.
Innenglied 337.
Innenkolben 310.
Innere Körnerschicht 338, 342.

Innere molekuläre Schieht 338, 344,
Inneres Ohr 357.
Innere umfassende Lamellen 80.
Intereelluläre Brüeken 58, 239, 302.
Intereelluläre Räume 58.
Interfilarmaasse 36, 38, 39.
Interglobular-Räume 155, 159.
Interlaminärer Raum 349.
Intermediäre Lamellen 81.
Intermediäre Zone 188.
Interstitielle Körnehen 99.
Intima 261, 265, 292.
Iris 327, 335.
Irisblende 2.
Isolation 118.
Isolirungsflüssigkeiten 67.
Isotrope Seheiben 98.

Jakobson'sches Organ 374.
Jejunum 182.
Jodjodkalium 6, 52, 92.
Jodserum 6, 67.
Jodtinktur 8.

Kalium biehromieum 9, 67.
— chromieum flavum 209.
Kalkknorpel 77.
Kammerwasser 327.
Kammerwasserraum 327.
Kanadabalsam 29.
Kapillaren 266.
Kapillarseheiden 135.
Kardia 178.
Kardiadrüsen 178.
Karmin 22, 51.
Karmin-Bleu de Lyon 26.
Kehlkopf 77, 210, 217.
Kehlkopfknorpel 211.
Kehlkopfsehleimhaut 210.
Keilzellen 202.
Keimbläsehen 234.
Keimbläsehenmembran 240.
Keimeentrum 131, 136, 149, 164, 187.
Keimepithel 235, 259.
Keimfleek 40.
Keratohyalin 303, 317, 323.
Kern 38.
Kernhaltige rote Blutkörperehen 121, 135, 137, 139, 141.
Kernkörperehen 39, 105.
Kernlose Blutkörpcrehen 39, 105.
Kernmembran 40.
Kerntheilung 40.
Kernsaft 39.
Kleinhirnrinde 106, 277.
Kleinhirn-Seitenstrangbahn 273.
Kletterfasern 108, 281.
Knäueldrüsen 318.
Knoehen 78, 92.
Knoehenentwieklung 83.
Knoehenhöhle 79.
Knoehenkanäle 79.
Knoehenkörperehen 81, 95.
Knoehenleim 73.
Knoehenmark 137, 150.
Knoehenzelle 79, 81.
Knorpel 70, 75, 91.
Knorpelhöhle 76.
Knorpelkapsel 76, 91.
Körnersehieht 277, 280, 284.
Körnerzellen 280.
Kolbenhaare 315.
Kolbenzellen 309.
Kollektivlinse 3.
Kollodium-Methode 21.
Kommissuren 277.
Kommissurenfasern 283, 284.
Kommissurenneuron 112.
Kommissurenzellen 273, 275.
Konglobirte Follikel 172.
Konjunktivalkörperehen 116.
Kontaktbeziehung 287.
Kontiguität 375.
Kopfganglien 105.
Kopfkappe 258.
Korbzellen 166, 321.
Korrosion 34.
Krause'sehe Endkolben 151.
Krönig'scher Laek 31.
Krypten 188.
Kryptenarterien 188.
Kubisches Epithel 60.
Kühlmesser 19.
Kurze Bahnen 273, 277.

Labium tympanieum
— vestibulare 362.
Längenwaehsthum des Muskels 102.
Laktationsperiode 322.
Lamellöse Scheide 310.
Lamina eribrosa 345.
— elastica interna 263.
— fusea sclerae 328.
— reticularis 364.
— spiralis ossea 362.
Lantermann'sehe Segmente 110, 116.
Lanthanin 39.
Leber 65, 122, 192, 206.
Lebernerven 197.
Leberzellen 37, 38, 193, 207.
Leberzellenbalken 193.
Lederhaut 305.
Leim 70.
Leptomeninx 293.
Leukämie 137.
Leukoeyten 39, 122, 143.
Lider 349.
Lidrand 350.
Lieberkühn'sche Drüsen 64, 183, 184, 188, 191.
Ligamentum intervertebrale 77.
— nuehae 70, 74.
— ovarii 234.
— peetinatum iridis 334.
— spirale 362.
— suspensorium lentis 347.
— teres 77.
Linin 39, 40, 51, 234.
Linse 327, 348, 354.
Linsenfasern 349, 354.
Linsenkapsel 348, 354.
Linsenstern 349.
Lippe 151.
Liquor follieuli 237.
Littre'sehe Drüsen 253.
Lobuli epididymidis 250.
Lobus olfaetorius 284.
Loehkern 46, 126.
Lockeres Bindegewebe 70.
Loupen 1.
Luftbild 4.
Lungennerven 216.
Lunula 317.
Luteinzellen 240.
Lymphbahnen 34.
Lymphdrüsen 122, 130, 148, 149, 150.
Lymphe 6, 121.
Lymphfollikel 133, 172.
Lymphgefässe 34, 215, 216, 219, 568.
— des Dünndarms 188.
— der Haut 308.
— der Niere 228.
Lymphgefässstämme 368.
Lymphgefässsystem 268.
Lymphkapillaren 268.
Lymphknoten 130.
Lymphkörperehen 69.
Lymphoeyten 126, 128.
Lymphoides Gewebe 130, 151.
Lymphoide Knoten 187.
Lymphplasma 82.
Lymphräume 268.
Lymphsinus 141.
Lymphspalten 34.
Lymphzellen 130.

Macula aeustiea recessus utriculi 358.
— aeustica reeessus saceuli 358.
— lutea 336, 340.
Männliehe Gesehleehtsorgane 247.
Männliehe Geschlechtszellen 47.
Männlieher Vorkern 49.
Magen 172, 175.

Magendrüsen 172.
Magengefässe 181.
Magengruben 175.
Magenschleimhaut 172, 205, 206.
Magensekretion 179.
Malpighi'sche Körperchen 133, 134, 136, 218, 225.
Malpighi'sche Pyramiden 218, 220, 221, 224.
Mamilla 321.
Markhaltige Nervenfasern 109, 112, 116.
Markkanal 79.
Marklamellen 80.
Marklose Nervenfasern 109, 112, 118.
Markpyramide 220.
Markscheide 110, 114, 116, 294.
Markstränge 132.
Markstrahl des Grosshirns 281.
Markstrahlen 220.
Marksubstanz 132, 141, 313.
Marksubstanz des Kleinhirns 277, 281.
— der Nebenniere 231, 233.
— der Niere 220, 232.
— des Ovariums 234.
Markzellen 137.
Martinotti'sche Zellen 283.
Maschinenöl 18.
Mastdarm 189.
Mastzellen 138, 145.
Media 269.
Medullarrohr 105.
Mehrfachfärbung 22, 25.
Mehrschichtiges Cylinderepithel 62.
Mehrschichtige Epithelien 61.
Mehrschichtiges Plattenepithel 61.
Mehrzeiliges Epithel 60.
Mehrzellige Drüsen 63.
Meibom'sche Drüsen 319, 351.
Meissner'sche Körperchen 112, 309, 325.
Meissner'scher Plexus 175, 206.
Membrana capsulo-pupillaris 348.
— fenestrata 342.
— granulosa 237.
— hyaloidea 347.
— limitans externa 342.
— limitans interna 342.
— pigmenti 327, 336.
— präformativa 158, 159.
— prima 58.
— propria 66.
— propria des Darmes 187.
— pupillaris 348.
Meningen 291.
Merocyten 68.
Mesenchym 57.
Messerhalter 17.
Messerschlitten 17.
Metaphasen 43, 45.
Methylenblau 144, 145, 150.
Methylgrün 25.
Methylviolett 143.
Mikrometerschraube 3, 15, 17.
Mikroskop 1.
Mikroskopische Präparate 3.
Mikroskopisches Sehen 4.
Mikropyle 259.
Mikrosomen 39.
Mikrotom 15.
Milchdrüse 320.
Milchgang 321.
Milchsäckchen 321.
Milchsekretion 321.
Milchzähne 158, 159.
Milz 122, 133, 149.
Milzhilus 134.
Milzkapsel 133.
Milzpulpa 136.
Mitose 40, 41, 51.
Mitralzellen 284.
Mittelscheibe 98.
Mittleres Ohr 355.
Modiolus 360.
Molare Zähne 160.
Molekularbewegung 37.
Molekuläre Schicht 277, 278, 281, 284.
Moll'sche Drüsen 318, 351.
Molybdänsaures Ammoniak 55.
Monaster 41.
Mononukleäre Riesenzellen 138.
Montgomery'sche Drüsen 322.
Moosfasern 281.
Morgagni'sche Hydatide 246.
Morgensternform 141.
Motorische Nervenendigung 112, 118.
— Endplatten 114.
— Neura 287.
Mucin 73, 205.
Mucinogen 205.
Müller'sche Kapsel 221.
— Fasern 337, 341.
— Flüssigkeit 9, 94.
— 'scher Gang 244, 245.
— 'scher Muskel 333.
Multipolare Ganglienzelle 107.
Mundhöhle 150, 151.
Mundhöhlendrüsen 165.
Mundschleimhaut 151, 203.
Muskelbündel 100.
Muskelfasern 97.
Muskelfibrillen 98, 99, 103.
Muskelgewebe 96.
Muskelhüllen 100.
Muskelkontraktion 100.
Muskelsäulchen 99.
Muskelzellen 96.
Muskulatur des Uterus 244.
Muskulotendinöse Körperchen 114.
Musculus ciliaris 333.
— ciliaris Riolani 351.
— dilatator pupillae 336.
— sphincter ani internus 174.
— sphincter pupillae 336.
Myelin 114.
Myelinscheide 110.
Myelintropfen 116.
Myoblasten 101.
Myokard 261, 262.

Nackte Achsencylinder 112.
Nagel 316.
Nagelbett 316.
Nagelfalz 316.
Nagelkörper 316.
Nagelwall 316.
Nagelwurzel 316.
Nase 373.
Nasenschleimhaut 373, 374.
Naphthylamingelb 145.
Natrium sulfuricum 9.
Nebenniere 231, 233.
Negative Versilberung 353.
Nerven des Dünndarms 189.
— der Haare 316, 325.
— der Haut 308.
— des Herzens 262.
— des Hodens 251.
— der Hornhaut 321.
— der Nase 374.
— der Nebenniere 232.
— der Niere 228.
— der Schnecke 369.
— der Tube 246.
— des Kehlkopfes 210.
— des Ovariums 242.
— des Pankreas 202.
— des Uterus 246.
Nervenfaser 109.
Nervenfaserschicht 339.
Nervengewebe 105.
Nervenhügel 114, 116.
Nervensystem des Tractus intestinalis 175, 206.
Nervenzelle 105.
Nervus acusticus 369.
— opticus 345.
Netzförmige tubulöse Drüsen 65.
Netzhaut 327.
Netzknoten 39.
Neura 105, 107.
Neurilemm 110, 114, 116.

Neurit 105, 106, 107, 108.
Neuroepithel 163.
Neuroglia 289.
Neurogliazellen 290.
Neuroplasma 109, 114.
Neurokeratin 110.
Neuron 105.
Neutrale Anilinfarbstoffe 143.
Neurophile Granula 145.
Niere 218.
Nierenbecken 225, 229.
Nierenlabyrinth 220.
Nierensekretion 228.
Nigrosin 143.
Nuel'scher Raum 367, 369.
Nuklein 39, 40.
Nukleolen 39, 40, 234.
Nukleoplasma 39.

Oberhaut 301.
Objektivsystem 3.
Objektschlitten 17.
Objekttisch 1.
Objektträger 4.
Odontoblasten 155, 156, 158, 160.
Oelimmersion 4.
Oesophagus 170, 205.
Oesophagusmuskulatur 171.
Ohrenschmalzdrüsen 64.
Ohrknorpel 355.
Okular 3.
Okularlinse 3.
Olfactorius 118.
Olivenöl 34.
Optikusfaserschicht 328, 344.
Optikusscheiden 345.
Ora serata 333, 336, 341.
Orange 52.
Orbiculus ciliaris 333.
Orcein 218.
Orientirungsapparat 17.
Osmiumsäure 67, 90, 91, 103, 116, 117, 142.
Osmiumsäureräucherung 7.
Ossifikation 83.
Ossifikationsgrenze 86.
Ossifikationsgrube 87.
Ossifikationskern 84.
Osteoblasten 83, 85, 88, 128, 137.
Ostium externum uteri 243.
Otolithen 359.
Ovarium 234, 259.
Ovidukt 242.
Ovula Nabothi 244.
Oxychromatin 39.

Pacchionische Granulationen 291.
Pachymeninx 293.
Pacini'sche Körperchen 116, 202, 246, 310, 325.
Palladiumchlorür 33.
Pal'sche Färbung 298.
Paniculus adiposus 305.
Pankreas 200.
Pankreassekretion 201.
Pankreaszellen 201, 209.
Pankreatin 90.
Papilla circumvallata 161.
— filiformis 160.
— foliata 162.
— fungiformis 160.
— nervi optici 335, 336, 339.
— spiralis 358.
Papillargänge 224.
Papillen 62, 151, 301.
Paradidymis 250.
Paraffin 10.
Paraffinbefreiung 20.
Paraffin-Serien 20, 22.
Paraffinsorten 19.
Parakarmin 23, 28.
Paralinin 39, 40.
ParallelfaserigesBindegewebe 88.
Paranuklein 39, 40.
Paraplasma 36, 63.
Parostose 83, 87.
Paroophoron 246.
Pars cavernosa urethrae 253.
— ciliaris retinae 337, 341.
— membranacea tracheae 211.
— membranacea urethrae 253.
— iridica membranae pigmenti 341.
— papillaris retinae 305.
— prostatica urethrae 253.
— reticularis 305.
Partsch-Grenacher'sches Karmin 145.
Penicilli 134.
Penis 253.
Pepsin 180.
Pepton 143.
Perforirende Kanäle 138.
Perichondrium 76.
Perikard 261, 262.
Perilymphatische Räume 269.
Perimysium externum 100.
— internum 100.
Perineurium 113.
Perionychium 317.
Periost 79, 137, 156.
Periostale Lamellen 80.
Periostale Ossifikation 87.
Peritoneum 174.
Perivaskuläre Räume 293, 349.
Perivitelliner Raum 237.
Peyer'sche Plaques 172, 173, 186, 187, 189.
Pfeilerzellen 163, 365.
Pflasterepithel 151.
Pflüger'sche Schläuche 235, 239.
Phasen der mitotischen Kerntheilung 43.
Phagocyten 36, 69, 128, 138.
Phalangenfortsatz 366.
Phalangenplatte 367.
Pharynx 170.
Phloroglucin 95.
Photoxylin 10.
Physiologische Exkavation 339.
Physiologische Injektion 233.
PhysiologischeSelbstinjektion 207.
Pia mater 291, 292.
Pialtrichter 292.
Pigment 38, 306, 307, 324.
Pigmentkörperchen 136, 137.
Pigmentzellen 69, 71.
Pikrinessigsäure 54.
Pikrinsäure 8, 26, 51, 91, 142.
Pikrinsalpetersäure 8.
Pikrinschwefelsäure 8.
Pikrokarmin 25, 26.
Pilokarpin 191.
Pilzförmige Papillen 160.
Plasmazellen 69.
Platinchloridlösung 51.
Platinchlorid - Osmiumsäure-Eisessig 8.
Plattenepithel 59.
Plexus chorioidei 293.
Plexus myentericus Auerbachii 175, 206.
Plexus nodosus 286.
Plicae conniventes Kerkringii 173, 185.
Plicae palmatae 243.
Plicae sigmoideae 174, 190.
Plica semilunaris 351.
Plurikordonale Zellen 275.
Polarität der Zelle 57.
Polradien 42, 51.
Polsonne 42.
Polykaryocyten 127.
Polymorphe Zellen 281, 282.
Polynukleäre Leukocyten 145.
Porenkanäle 239.
Positive Versilberung 353.
Präkapillare Gefässe 261, 264, 266.
Präparat mikroskopisches 5.
Prichard'sche Lösung 325.
Primäre Augenblase 327.
— Keimblätter 56.
— Knochenlamelle 83.
— Markhöhle 84.
— Neura 287.
Primitive Gefässwand 121.

Primitivröhrchen 79, 81.
Primordialdendrit 282.
Primordialeier 236.
Primordialfollikel 236.
Processus ciliares 333.
Processus vermiformis 190.
Projektionsfasern 283, 284.
Projektionsneura 112.
Prophasen 43, 45.
Prostata 252.
Prostatasteine 252.
Proteinkörper 36.
Protoplasma 35, 36, 63.
Protoplasmafortsätze 105.
Pseudopodien 36, 128.
Pulpa 153, 155.
Pulpahöhle 153.
Purkinje'sches Bläschen 234.
Purkinje'sche Muskelzellen 102, 104, 262.
Purkinje'sche Zellen 278.
Pylorus 178, 180.
Pyramidenfortsätze 220.
Pyramidenseitenstrangbahn 273.
Pyramidenzellen 281, 282, 284.
Pyramidenzellenschicht 281.

Quastenfaser 108.
Quergestreifte Muskelzellen 96, 97, 103.
Quermembran 98.
Querscheiben 98.

Randsaum 138.
Ranvier'sche Einschnürungen 111, 112, 116.
— Kreuze 117.
Rasirmesser 5.
Recessus camerae posterioris 347.
— cochleae 371.
— labyrinthi 371.
Regeneration 113.
Regio olfactoria 373.
— respiratoria 373.
Reissner'sche Membran 361.
Remak'sche Fasern 112, 117, 118.
Respirationsorgane 210.
Respiratorische Bronchiolen 214.
Respiratorisches Epithel 214, 215, 217.
Rete testis 249, 250.
Retikuläres Gewebe 71, 90, 133, 135, 137, 140, 149.
Retina 327, 336, 354, 376.
Retinacula cutis 305.
Retinaschichtung 337.
Retzius'sches Endstück 248.
Richtungskörper 47.
Richtungskörperchen 240.
Riechhärchen 374.
Riechzellen 374, 376.
Riesenzellen 137.
Riffzellen 61, 302.
Rindenschicht des Haares 313.
Rindenpyramiden 220.
Rindensubstanz 132, 141.
— des Eies 234.
— der Nebenniere 231.
— der Niere 220, 232.
Rolando'sche Substanz 273, 275.
Rostbraune Schicht 277.
Rothe Blutkörperchen 122, 141.
— Muskeln 97, 100.
Rother Lippensaum 151.
Rothes Knochenmark 122, 137.
Rubin S-Orange G-Methylgrün 27.
Rückenmark 272.

Saeculus 357, 358.
Saccus lymphaticus 291.
Säule 1.
Säulenförmiger Knorpel 84.
Safranin 24, 50, 52.
Saftkanälchen 269.
Salamandra atra 53.
— maculosa 53.
Salpetersäure 9, 94.
Salzsäure 94.
Samen 247.
Samenblasen 252.
Samenenkelzellen 256.
Samenfäden 247.
Samenkeimzellen 250.
Samenmutterzellen 255.
Sammelkanälchen 219, 223, 224.
Sammelröhrchen 219, 224.
Santorinische Knorpel 211.
Sarcous elements 99.
Sarkolemma 97, 99, 102, 114.
Sarkolyten 101.
Sarkoplasma 96, 97, 99, 103. 116.
Saure Anilinfarbstoffe 143.
Schaltlamellen 81.
Schaltstück 160, 201, 205, 219, 224.
Scheide 245, 259.
Schichtenspongioblasten 344.
Schilddrüse 216.
Schleim 187, 205.
Schleimdrüsen 37, 65.
Schleimhaut 150.
Schleimkörperchen 164.
Schleimsekretion 168.
Schleimzellen 168.
Schlemm'scher Kanal 329, 333, 334, 349.
Schlittenmikrotome 16.
Schlussrahmen 365.
Schmeckbecher 162, 204.
Schmelz 153, 158.
Schmelzleiste 156.
Schmelzoberhäutchen 153.
Schmelzorgan 156.
Schmelzprismen 154, 203.
Schmelzpulpa 158.
Schmelzzellen 203.
Schnecke 360, 372.
Schneiden 5, 15.
Schnitte 5.
Schnittfärbung 22.
— Schema 29.
Schnittstrecker 18.
Schnürfaser 88.
Schnürring 111.
Schreger'sche Streifen 155, 203.
Schrön'sches Korn 234.
Schwann'sche Scheide 110, 112, 114, 116.
Schweissdrüsen 64, 318.
Schwellgewebe 268.
Seepferdchen 103.
Sehne 72, 90, 102, 104, 115.
Sehnenkörperchen 73, 112.
Sehzellen 337.
Seitenfibrillen 106.
Seitenstrang 273.
Seitenstrangreste 275.
Sekretion 62.
Sekretionsvorgang 66.
Sekretknollen 194, 208.
Sekundäre Augenblase 327.
— Neura 287.
Sekundärfollikel 131.
Semilunarklappen 262.
Sensible Nervenendigung 112.
— Neura 288.
Septula testis 249.
Septum longitudinale posterius 293.
Seröse Flüssigkeiten 6.
— Höhlen 268.
Serum 129.
Sharpey'sche Fasern 83, 95, 155, 203.
Silbermethode 150.
Silbernitrat 88.
Sinnesorgane 375, 376.
Sinneszellen 57, 163.
Sinus 132, 133.
— terminalis 133.
— urogenitalis 245.
Sinuse 132, 133.
Skala 17.
— vestibuli 361.
Sklera 327, 328.

Skleralgefässe 329.
Sklcralrinne 329.
Sohlenplatte 114, 116.
Solitäre Knoten 206.
Speziallamellen 81.
Speicheldrüsen 65.
Speichelkörperchen 164.
Speichelröhre 165, 201, 205.
Spermakern 47, 49.
Spermatiden 47, 256.
Spermatoblast 258.
Spermatocyten 47, 255, 256.
Spermatogenese 254, 260.
Spermatogonie 47.
Spermatogonien 254.
Spermatosom 46.
Spermatosomen 247, 256.
Spermatozoen 37, 46, 47, 247, 260.
Sphère attractive 42.
Sphinkter Pylori 181.
Spiegel 1.
Spiegelplatte 1.
Spinalganglien 105, 107.
Spinalganglion 276, 286, 376.
Spindelförmige Zellen 275, 282.
Spinnenzellen 290.
Spirem 41.
Spongioblasten 338, 342.
Spongiosabälkchen 150.
S romanum 190.
Stabzellen 163.
Stachelzellen 61, 302.
Stäbchenellipsoid 337.
Stäbchenfasern 338.
Stäbchenschzellen 337.
Stativ 1.
Stechapfelform 141.
Stellulae Verheyni 227.
Sternfigur 41.
Sternförmige Gliazellen 290.
Sternzellen 197, 209.
Steuermembran 248.
Stiftzellen 163.
Stigmata 267, 269.
Stomata 267, 269.
Strangzellen 273, 275.
Stratum corneum 151, 301, 304, 322.
— gelatinosum 284.
— germinativum 301.
— granulosum 151, 302, 303, 323.
— lucidum 151, 304, 323.
— Malpighi 301, 323.
— papillare 151.
— proprium des Kehlkopfes 210.
— spinosum 302.
Stria vascularis 362.
Stroma 123.
— ovarii 234.
Stückfärbung 27, 51.
Stückfärbung Schema 29.
Stützfaden 366.
Stützzellen 163, 358.
— des Hodens 251, 254.
Subarachnoidealraum 291, 292.
Subcutis 305.
Subduralraum 291.
Sublimat 8, 51, 91.
Submucosa 151.
Subpia 293.
Sulcus circularis 262.
— spiralis externus 362.
— — internus 363.
— tympanicus 355.
Suprachorioidea 332.
Sympathicus 175.
Sympathische Ganglien 286.
Symphysis ossium pubis 77.

Taeniae coli 174.
Taeniae sigmoideae 190.
Talgdrüsen 151, 316, 318, 319.
Talgsekretion 220.
Tarsus 351.
Tastmeniskus 309, 325.
Tauchlinsen 3.
Technisches über Bindegewebszellen 88.
Technisches über Blut und blutbildendeOrgane 141.
Technisches über die Zelle 50.
— über Epithelgewebe 66.
— über Muskelgewebe 103.
Teichmann'sche Krystalle 146.
Telae chorioideae 293.
Telodendrion 105, 106, 107, 108, 109, 114, 116.
Telophasen 43.
Tenon'sche Kapsel 328.
Tensor chorioideae 333.
Tentorium 291.
Terminalsinus 133.
Terpentinöl 10.
Theca folliculi 239.
Thermostat 11.
Thionin 25, 205.
Thomes'sche Fortsätze 158.
— Körnerschichte 159.
Thränendrüse 352.
Thränenkanälchen 352.
Thränennasengang 352.
Thränenpunkte 352.
Thränensack 352.
Thymus 140.
Tochterkern 41.
Tochterschleifen 41.
Toluidin 25, 205.
Toluol 10.
Tonnenform 46.
Tonsilla palatina 165.
— pharyngea 165.
— tubaria 165.
Tonsillen 164.
Tonsilles intestinales 172, 187.
Trabekel 132, 133, 149.
Trachea 211, 217.
Trachealschleimhaut 211.
Troddelfasern 108.
Troddelzellen 284.
Trichter 214.
Trockensysteme 3.
Trommelfell 355.
Trophoblasten 307.
Trypsinverdauung 89, 149.
Tuba 242, 259.
Tubulus rectus testis 249.
Tubus 1, 3.
Tunica albuginea 66, 235, 249.
— dartos 306.
— elastica externa 264.
— elastica interna 264.
— interna bulbi 336.
— media 74, 261, 263.
— muscularis 174.
— propria folliculi 239, 240.
— propria ventriculi 180.
— sclerotica 327.
— serosa 174.
— submucosa 173.
— vasculosa 332.
— — Halleri 333.
Tyson'sche Drüsen 319.

Uebergangsepithel 62.
Ueberosmiumsäure 7, 34.
Umordnungsstadium 41, 43.
Umrandungsmassen 31.
Umwallte Papillen 161.
Undulirende Membran 37, 248.
Unipolare Ganglienzelle 107.
Unterhautgewebe 305.
Ureter 229, 233.
Uretra 253.
Urniere 231, 246.
Ursamenzelle 254.
Urwirbel 97.
Uterindrüsen 64.
Uterus 242, 243, 259.
— masculinus 253.
Utriculus 357, 388.
Uvula 152.

Vagina 242.
Vakuolen 37.
Vas aberrans Halleri 250.
Vasa afferentia 131, 225.
— efferentia 131, 225.

Vasa efferentia testis 249, 251.
— vasorum 261.
Vas deferens testis 250, 253.
— epididymidis 250, 251.
Vater'sche Körperchen 112, 310.
Venae ciliares 335.
— interlobulares 227.
Vena intralobularis 197.
— hepatica 190.
— portae 195.
— pulmonalis 215.
— vorticosa 329, 335.
Venen 265.
Venenklappen 266.
Ventrikelwand 262.
Venulae rectae 227.
Verbindungsfäden 42.
Verbindungsstück 47.
Verdauungsorgane 150.
Verheyn'sche Pyramide 220.
Vererbung 33, 67.
Versteinerungsmethode 95, 150, 203.
Verzweigte tubulöse Drüsen 64.
Vesicula prostatica 253.
Villi intestinales 181.
Vordere Kommissur 275.
Vordere Pyramidenstrangbahn 273.
Vorderhörner 272.
Vorderseitenstrang 273.
Vorderstrang 273.
Vorhöfe 262.
Vorknorpel 75.

Wachsthum des Haares 315.
Wagner'scher Fleck 234.
Wanderzellen 36, 68, 128.
Wandstrom 129.
Wange 151.
Warzenhof 322.
Wasserimmersion 3.
Weibliche Geschlechtsorgane 234.
Weigert'sche Färbung 295, 296.
Weisse Blutzellen 69, 122, 126.
— Muskel 97, 100.
— Rückenmarksubstanz 277.
Wharton'sche Sulze 72.
Wirbelkörper 137.
Wolff'scher Gang 229, 246.
— Körper 250.
Wrisberg'sche Knorpel 211.
Wundernetz 225, 267.
Wurzelkanal 153.
Wurzelzellen 275.

Xylol 10.

Zahn 153, 203.
Zahnbein 154.
Zahnfaser 155.
Zahnfleisch 152.
Zahnfurche 156.
Zahnhals 153.
Zahnkrone 153.
Zahnleiste 156.
Zahnperiost 156.
Zahnpulpa 159.
Zahnsäckchen 158.
Zahnscheide 155.
Zahnwurzel 153.
Zapfenellipsoid 338.
Zapfenfaser 338.
Zapfenzelle 337.
Zeichenapparat 5.
Zellachse 40.
Zellballen 271.
Zelle 35.
Zellkern 35.
Zellkörper 35.
Zellmembran 138.
Zellmikrosomen 36.
Zellplatte 43.
Zellpol 40.
Zelltheilung 40.
Zement 153, 159, 203.
Zenker'sche Flüssigkeit 9.
Zerfall der Muskelsubstanz 101.
Zona fascieulata 231.
Zona glomerulosa 231.
Zona parenchymatosa ovarii 234.
Zona pellucida 234, 237, 239, 242.
Zona reticularis 231.
Zonula ciliaris 347.
Zotten 172, 179, 181.
Zottenarterien 188.
Zunge 160.
Zungenbälge 160, 164.
Zungenpapillen 160.
Zungenschleimhaut 160.
Zusammengesetzte alveoläre Drüsen 65.
Zusammengesetzte tubulöse Drüsen 64.
Zusammenhang der Retinaelemente 342.
Zwischenscheiben 98.
Zymogenkörnchen 201, 210.

LIBRARY OF THE BRITISH MEDICAL ASSOCIATION
PRESENTED BY ERNEST HA..T Esq